

**This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- **BLACK BORDERS**
- **TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- **FADED TEXT**
- **ILLEGIBLE TEXT**
- **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- **COLORED PHOTOS**
- **BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS**
- **GRAY SCALE DOCUMENTS**

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**

(19)



Europäisches Patentamt

European Patent Office

Office européen des brevets

(11) Numéro de publication: **0 511 116 A1**

(12)

DEMANDE DE BREVET EUROPEEN(21) Numéro de dépôt: **92401185.1**(51) Int. Cl.⁵: **C07K 15/06, C07K 15/28,
G01N 33/564**(22) Date de dépôt: **24.04.92**(30) Priorité: **26.04.91 FR 9104983
24.09.91 FR 9111727**(43) Date de publication de la demande:
28.10.92 Bulletin 92/44(54) Etats contractants désignés:
**AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LI LU MC
NL PT SE**(71) Demandeur: **CLONATEC S.A.
60, Rue de Wattignies
F-75580 Paris Cédex 12(FR)**(72) Inventeur: **Serre, Guy
10, Avenue Winston Churchill
F-31100 Toulouse(FR)
Inventeur: Sommé, Gérard
2, Domaine du Vaularon
F-91440 Bures Sur Yvette(FR)
Inventeur: Vincent, Christian
16, Avenue de la Saune
F-31660 Lauzerville(FR)**(74) Mandataire: **Orès, Bernard et al
Cabinet ORES 6, Avenue de Messine
F-75008 Paris(FR)**(54) **Antigenes reconnus par des anticorps de la polyarthrite rhumatoïde, leur préparation et leurs applications.**

(57) La présente invention a pour objet des antigènes extraits d'épithéliums malpighiens de mammifère, notamment d'épithélium oesophagien de rat ou d'épiderme humain, spécifiquement reconnus par les autoanticorps présents chez les patients atteints de polyarthrite rhumatoïde, au niveau de déterminants antigéniques communs avec la filaggrine et la profilaggrine humaine, ainsi que les protéines antigéniques constitutives desdits antigènes, et les fragments peptidiques qui en sont dérivés.

L'invention concerne l'utilisation de ces antigènes, protéines et fragments peptidiques, et celle de la filaggrine et la profilaggrine humaine, pour la préparation de compositions antigéniques et leurs applications notamment pour le diagnostic de la polyarthrite rhumatoïde.

L'invention concerne également la préparation d'anticorps dirigés contre ces antigènes, et leurs applications.

FIG. 1

La présente invention est relative à l'utilisation de la filaggrine humaine, et d'antigènes apparentés à celle-ci, pour le diagnostic ou le traitement de la polyarthrite rhumatoïde (PR).

La PR est le plus fréquent des rhumatismes inflammatoires chroniques. Elle atteint environ 2 % de la population des pays développés.

La PR est évolutive, invalidante et pose des problèmes de diagnostic difficiles dans ses formes de début, alors même qu'elle appelle des traitements spécifiques. En dehors des signes cliniques et radiologiques, le rhumatologue ne dispose actuellement que de tests biologiques peu spécifiques pour son diagnostic. Les plus utilisés d'entre eux sont le test de Waaler-Rose et le test au latex, qui détectent le facteur rhumatoïde dans 7 PR sur 10. Cependant, la spécificité de ces tests est très mauvaise puisque ces facteurs sont détectés dans la plupart des autres pathologies autoimmunes et même chez des individus sains.

La présence d'autoanticorps dirigés contre des composants cellulaires est la caractéristique générale des maladies autoimmunes telles que la PR, le lupus érythémateux disséminé, la sclérodermie ou la polymyosite. Parmi les nombreux types d'autoanticorps identifiés dans ces maladies, ceux spécifiquement présents chez les malades atteints de PR et réagissant avec un antigène épithélial oesophagien ont été décrits pour la première fois par B.J.J. Young et al. dans Br. Med. J. 2:97-99, (1979). Ces autoanticorps ont été à l'époque dénommés "anticorps antikératines". Jusqu'à présent, il était communément admis qu'ils étaient dirigés contre les cytokératines.

Ces autoanticorps spécifiques de la PR sont à l'heure actuelle détectés et titrés par immunofluorescence indirecte (IFI) sur cryocoupes transversales d'oesophage de rat.

Les techniques d'IFS présentent toutefois des inconvénients qui limitent leur mise en oeuvre pour le diagnostic de routine de la PR. En particulier, elles nécessitent l'utilisation de cryocoupes de tissu, ce qui implique une perte de temps et l'intervention de personnel spécialisé ; en particulier, l'analyse et l'interprétation fiable des résultats ne peuvent être faites que par des personnes familiarisées avec l'histologie.

Il est donc particulièrement souhaitable de disposer de préparations purifiées des antigènes reconnus par les autoanticorps spécifiques de la PR, utilisables dans des techniques classiques de diagnostic immunochimique.

G.Serre et al. dans Rev. Rhum. 53(11):607-614 (1986) ont montré qu'un antigène défini par ces autoanticorps est caractéristique de certains épithéliums malpighiens cornifiés de mammifères. Présent principalement dans le *Stratum Corneum* de ces épithéliums, il est exprimé par exemple dans

l'épiderme humain.

Toutefois, jusqu'à présent, on n'était parvenu ni à identifier précisément un tel antigène, ni à le purifier.

Les travaux effectués par les Inventeurs dans le domaine de la différenciation épidermique et malpighienne, notamment la production d'anticorps monoclonaux pour la définition de nouveaux antigènes de différenciation et l'étude des autoanticorps humains contre ces mêmes antigènes, leur ont permis de montrer que les anticorps anti-*Stratum Corneum* d'oesophage de rat sont d'authentiques autoanticorps, qui ne reconnaissent pas les cytokératines, mais d'autres antigènes exprimés en particulier dans l'épithélium oesophagien murin et l'épiderme humain.

Des travaux plus poussés ont maintenant permis aux Inventeurs d'extraire de l'épithélium oesophagien de rat et de l'épiderme humain, des antigènes portant des déterminants antigéniques spécifiquement reconnus par les autoanticorps présents chez les patients atteints de PR, de purifier et de caractériser biochimiquement ces antigènes.

La présente invention a pour objet des préparations d'antigènes présentant les propriétés suivantes :

- ils sont susceptibles d'être extraits à partir de l'épiderme humain ou de l'épithélium oesophagien de rat,
- ils sont de nature protéique,
- un traitement par une nucléase ne modifie pas leur immunoréactivité,
- un traitement par l'éthanol ne modifie pas leur immunoréactivité,
- un traitement par l'acide trichloroacétique (TCA) ne modifie pas leur immunoréactivité,
- ils sont hydrosolubles,
- ils sont spécifiquement reconnus par les autoanticorps présents chez les patients atteints de PR

Un premier antigène spécifiquement reconnu par les autoanticorps présents chez les malades atteints de PR a été extrait de l'épiderme humain.

Cet antigène est caractérisé plus particulièrement par les propriétés suivantes :

- après électrophorèse en gel de polyacrylamide (PAGE) en conditions natives, il se sépare en plusieurs protéines antigéniques qui migrent comme des témoins (qui sont des protéines globulaires) dont les poids moléculaires sont compris entre 80 et 400 kD environ, les protéines les plus immunoréactives se situant dans les zones comprises entre environ 80 et 120 kD ;
- après isoélectrofocalisation (IEF), il se dissocie en plusieurs protéines antigéniques dont les points isoélectriques (pHi) varient de 5,8 à 7,4.

- après électrophorèse bidimensionnelle du type IEF, suivie d'une migration en PAGE en présence de dodécyl sulfate de sodium (SDS), il apparaît comme une protéine antigénique de poids moléculaire apparent moyen d'environ 40 kD, dont le pHi varie de 5,8 à 7,4.

Les Inventeurs ont également constaté que cet antigène présente des propriétés immunologiques et biochimiques en commun avec la filaggrine humaine et correspond à un fragment de protéolyse de la profilaggrine (cette dernière étant le précurseur de la filaggrine).

A la suite de cette constatation, les Inventeurs ont entrepris de tester l'immunoréactivité de la filaggrine et de la profilaggrine humaine avec des auto-anticorps spécifiques de la PR, et ont mis en évidence une réactivité similaire à celle de l'antigène conforme à l'invention décrit ci-dessus.

La filaggrine est une famille de protéines qui a été identifiée chez diverses espèces au niveau des épithéliums kératinisants. Ce sont des protéines très basiques, riches en histidine. Elles dérivent de la déphosphorylation et de la protéolyse d'un précurseur, la profilaggrine, et subissent ensuite une maturation au cours de laquelle les résidus arginine basiques sont convertis en résidus citrulline neutres. Ce phénomène de maturation est en partie responsable du manque d'homogénéité des préparations de filaggrine qui, pour une même poids moléculaire, se présentent sous forme de plusieurs variants isoélectriques.

Le précurseur de la filaggrine, la profilaggrine, est constitué essentiellement de domaines répétés de filaggrine; il en résulte une étroite parenté immunologique de ces deux molécules [pour revue sur les filaggrines, cf. DALE et al. Cellular and Molecular Biology of Intermediates Filaments, pp. 393-412. GOLDMAN et STEIWERT eds. Plenum Press (1990)].

La profilaggrine et la filaggrine sont extraites de l'épiderme par action de tampons à force ionique élevée et en présence d'urée. Toutefois, la filaggrine, une fois purifiée, est partiellement soluble dans des tampons de faible force ionique, à pH neutre.

Aucune similitude entre la filaggrine humaine et un antigène reconnu par les auto-anticorps anti-Stratum Corneum de classe G, dits "antikératines" spécifiques de la PR n'avait été suggérée jusqu'à présent. La seule relation qui a pu être établie par quelques auteurs est l'observation d'une colocalisation entre la filaggrine ou la profilaggrine, et le facteur périnucléaire (qui est un marqueur immuno-chimique de la polyarthrite rhumatoïde). Ces auteurs sont toutefois parvenus à la conclusion que le facteur périnucléaire est différent de la filaggrine [HOET et al. Clin. Exp. Immunol. 84. 59-65 (1991)].

Les inventeurs ont également extrait d'épithélium oesophagien de rat un second antigène spécifiquement reconnu par les autoanticorps présents chez les patients atteints de PR.

Cet antigène présente les propriétés suivantes :

- après électrophorèse en PAGE-SDS, il se sépare en les deux protéines antigéniques suivantes :
 - une première protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD,
 - une deuxième protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD,
- après électrophorèse en PAGE en conditions natives, il se sépare en les trois protéines antigéniques suivantes :
 - une première protéine qui migre comme la ferritine de rate de cheval (poids moléculaire : 440 kD)
 - une deuxième protéine qui migre comme la catalase de foie de boeuf (poids moléculaire : 232 kD),
 - une troisième protéine qui migre entre la lactico-déshydrogénase de coeur de boeuf, et la sérum-albumine bovine (poids moléculaires respectifs : 140 kD et 67 kD);
- après électrophorèse bidimensionnelle du type IEF, suivie d'une migration en PAGE-SDS, il se dissocie en trois protéines antigéniques :
 - une première protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD dont les pHi varient d'environ 5,85 à 6,85,
 - une deuxième protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD, dont les pHi varient d'environ 5,85 à 7,35,
 - une troisième protéine dont le poids moléculaire moyen apparent varie d'environ 120 à 67 kD pendant que son pHi varie d'environ 5 à 7,5.
- après chromatographie séquentielle de gel filtration et d'interaction hydrophobe puis analyse en PAGE-SDS, cet antigène se sépare en deux fractions protéiques antigéniques d'hydrophobicité relative différente:
 - la fraction la plus hydrophobe contient la protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD et la protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD,
 - la fraction la moins hydrophobe contient la protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 120 et 67 kD.

Les inventeurs ont en outre fait les constatations suivantes :

- L'antigène de l'oesophage de rat présente

des réactions croisées immunologiques avec la filaggrine (et, bien entendu, la profilaggrine) humaine et la filaggrine extraite de l'épiderme de rat, mais il apparaît que ces réactions croisées n'impliquent pas les mêmes épitopes. En effet, la filaggrine extraite de l'épiderme de rat n'est pas reconnue par les autoanticorps spécifiques de la PR ; il en résulte que ce ne sont pas les épitopes reconnus par ces autoanticorps qui interviennent dans les réactions croisées entre l'antigène de l'épithélium oesophagien de rat et la filaggrine épidermique de rat. Il en va tout autrement dans le cas des réactions croisées entre l'antigène épithélial oesophagien de rat et la filaggrine humaine, qui impliquent au moins une partie des épitopes reconnus par les autoanticorps spécifiques de la PR. Il est à noter également que les épitopes concernés par ces réactions croisées et reconnus par les autoanticorps spécifiques de la PR ne représentent qu'une partie des épitopes de la filaggrine humaine. Par exemple, l'anticorps monoclonal AKH1 [DALE et al. J. Invest. Dermatol 88, 306-313 (1987)] qui reconnaît un épitope de la filaggrine humaine ne reconnaît pas l'antigène de l'épithélium oesophagien du rat ; d'autre part, lorsque l'anticorps AKH1 est utilisé en immunofluorescence indirecte sur des cryocoupes d'épiderme humain, le marquage observé est différent de celui obtenu lorsque l'on utilise des auto-anticorps anti-*Stratum Corneum* spécifiques de la PR.

- L'antigène épidermique humain, quant à lui, présente avec la filaggrine et la profilaggrine humaine des réactions croisées où interviennent des épitopes reconnus par les autoanticorps spécifiques de la PR, et également d'autres épitopes tel que celui reconnu par l'anticorps monoclonal AKH1.

Toutes les fractions protéiques décrites ci-dessus, constitutives des antigènes de l'épiderme humain et de l'oesophage de rat, ont été purifiées et testées avec les autoanticorps présents chez les patients atteints de PR. Il apparaît que ces fractions protéiques présentent isolément des propriétés immunologiques équivalentes à celles des antigènes dont elles sont issues.

L'invention englobe également des fractions des antigènes de l'épiderme humain et de l'oesophage de rat et des fragments peptidiques issus de ces antigènes et de leurs fractions, ainsi que les fragments peptidiques issus de la filaggrine et de la profilaggrine humaine ou de leurs fractions, et portant des épitopes reconnus spécifiquement par les autoanticorps spécifiques de la PR.

Au sens de la présente invention, on entend par fraction, toute préparation antigénique reconnue

par des autoanticorps anti-*Stratum Corneum* spécifiques de la PR, et obtenue à partir de l'un des antigènes mentionnés ci-dessus, par une technique de fractionnement appropriée (électrophorèse, chromatographie, électrofocalisation, etc...). Ceci englobe les fractions obtenues à partir de préparations de filaggrine et de profilaggrine humaine, ainsi que les fractions plus spécifiquement décrites ci-dessus, obtenues à partir des antigènes hydro-solubles d'épiderme humain et de cellules épithéliales d'oesophage de rat.

L'invention concerne en conséquence également les trois protéines mises en évidence après électrophorèse bidimensionnelle du type IEF suivie d'une migration en PAGE-SDS, de l'antigène extrait de l'épithélium oesophagien de rat.

Ces trois protéines ont également été mises en évidence dans les fractions protéiques obtenues après chromatographie séquentielle de gel filtration et interaction hydrophobe de l'antigène extrait d'épithélium oesophagien de rat, puis électrophorèse en conditions dénaturantes.

La première de ces trois protéines présente un poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD et des pHi variant d'environ 5,85 à 6,85 ; la deuxième présente un poids moléculaire moyen apparent compris entre 90 et 130 kD et des pHi variant d'environ 5,85 à 7,35 ; la troisième présente un poids moléculaire moyen apparent compris entre 67 et 120 kD et des pHi variant d'environ 5 à 7,5.

L'invention concerne aussi la protéine mise en évidence après électrophorèse bidimensionnelle du type IEF suivie d'une migration en PAGE-SDS, de l'antigène extrait d'épiderme humain. Cette protéine a un poids moléculaire d'environ 40 kD et des pHi variant d'environ 5,8 à 7,4.

Au sens de la présente invention, on entend par fragments peptidiques:

- les fragments peptidiques résultant de la protéolyse des protéines antigéniques provoquée par exemple par l'action de protéases telles que la trypsine, la chymotrypsine, la papaïne, la protéase V8, etc..., et des fragments de protéolyse extraits des tissus et résultant de la maturation naturelle des protéines antigéniques.
- les peptides antigéniques d'au moins 5 acides aminés obtenus à partir de la séquence de l'un des antigènes mentionnés ci-dessus ; ceci englobe en particulier les peptides synthétiques, ainsi que les peptides obtenus par génie génétique, reproduisant la séquence d'un fragment d'antigène portant un épitope reconnu par les autoanticorps anti-PR.

Quel que soit le procédé d'obtention de ces peptides antigéniques, on sélectionnera ceux qui portent l'épitope ou les épitopes souhaités, sur la

base de leur réactivité avec les autoanticorps spécifiques de la PR.

De tels peptides peuvent par exemple être obtenus à partir de fragments de la séquence de la profilaggrine humaine qui est connue [Cf. par exemple la publication de GAN et al; Biochem. 29, 9432-9440 (1990)].

L'invention concerne aussi des préparations d'antigènes caractérisés en ce qu'ils sont reconnus par des autoanticorps spécifiques de la PR et présentent des réactions croisées immunologiques, impliquant des déterminants antigéniques reconnus par lesdits autoanticorps, avec un antigène (protéine, fraction protéique, fragment peptidique) conforme à l'invention et/ou avec la filaggrine ou la profilaggrine humaine.

Ces antigènes peuvent en particulier être obtenus à partir d'épithéliums malpighiens et éventuellement de tissus articulaires de mammifères (y compris d'autres espèces que l'homme et le rat), ainsi qu'à partir de cultures des cellules qui composent ces tissus.

Les travaux des Inventeurs aboutissent donc à l'obtention d'une série de nouveaux antigènes solubles reconnus spécifiquement par des auto-anticorps de classe G spécifiques de la PR, et à la mise en évidence d'une réaction spécifique desdits auto-anticorps avec la filaggrine humaine.

Ces travaux trouvent une application directe dans le diagnostic de la PR. En conséquence, l'invention concerne également :

- Des compositions antigéniques pour le diagnostic de la présence d'autoanticorps dans un échantillon biologique d'un patient atteint de PR, lesquelles compositions sont caractérisées en ce qu'elles contiennent au moins un antigène pris dans le groupe constitué par : l'antigène extrait des cellules épithéliales de l'oesophage de rat ; l'antigène extrait de l'épiderme humain ; leurs fractions ou leurs fragments peptidiques, tels que définis ci-dessus ;
- l'utilisation de la filaggrine, de la profilaggrine, de leurs fractions, ou de leurs fragments peptidiques, pour le diagnostic *in vitro* de la PR, en particulier pour la préparation de compositions antigéniques pour le diagnostic de la présence d'autoanticorps dans un échantillon biologique d'un patient atteint de PR.

Ces compositions permettent la formation d'un complexe antigène-anticorps entre les antigènes de l'invention (protéines, fractions protéiques et fragments peptidiques) et les autoanticorps présents dans un échantillon biologique, tel que le sérum d'un sujet atteint de PR.

La présente invention a pour objet un procédé de détection des auto-anticorps de classe G spécifiques de la PR dans un fluide biologique, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend au

moins une étape au cours de laquelle on met en contact ledit fluide biologique avec au moins un antigène pris dans le groupe constitué par :

- la filaggrine humaine, la profilaggrine humaine ;
- un antigène extrait des cellules épithéliales de l'oesophage de rat, tel que défini ci-dessus ;
- un antigène extrait de l'épiderme humain, tel que défini ci-dessus ;
- les fractions ou les fragments peptidiques issus des antigènes ci-dessus ;

laquelle mise en contact est effectuée dans des conditions permettant la formation d'un complexe antigène-anticorps avec les auto-anticorps spécifiques de la PR éventuellement présents.

L'antigène est éventuellement marqué ou conjugué à une molécule porteuse.

A l'issue de cette étape, on procède à la détection dans le fluide biologique du complexe immunologique formé, par des méthodes physiques ou chimiques connues en elles-mêmes.

Le procédé de diagnostic précédent peut être mis en oeuvre grâce à un nécessaire ou kit comprenant :

- au moins un antigène (protéines, fractions et fragments) selon l'invention, éventuellement marqué, ou un conjugué de cet antigène ou protéine avec une molécule porteuse ;
- des réactifs pour la constitution d'un milieu propice à la réaction immunologique avec les autoanticorps éventuellement présents dans un échantillon biologique ;
- un ou plusieurs réactifs pour la détection du complexe immunologique formé ;
- le cas échéant, des échantillons de référence, tels qu'un ou plusieurs sérum(s) négatif(s) et un ou plusieurs sérum(s) positif(s).

Selon un mode de mise en oeuvre préféré du procédé conforme à l'invention, un test par immunotransfert pour la détection des autoanticorps anti-*Stratum Corneum* de classe G, spécifiques de la PR a été mis au point.

Un protocole d'immunotransfert, réalisé à partir d'un extrait antigénique épithélial oesophagien murin, a été optimisé pour obtenir une meilleure définition des bandes immunoréactives et une meilleure sensibilité, puis trois configurations différentes, soit par la méthode de séparation des protéines antigéniques (électrophorèse en conditions natives ou dénaturantes), soit par la dilution des sérums analysés, ont été validées sur le plan diagnostique avec une large série de sérums représentatifs de la pathologie rhumatologique.

Il est apparu que dans ces trois conditions, la sensibilité diagnostique du test oscillait autour de 50% pour une spécificité voisine de 95%, lorsque seule la présence ou l'absence d'immunoréactivité

était prise en compte.

Par contre, la protéine antigénique migrant entre deux témoins de masses molaires 140 kD et 67 kD après séparation de l'antigène en conditions natives, reconnue beaucoup plus spécifiquement par les sérums de patients atteints de PR, a permis la détection de ceux-ci avec une sensibilité de 68% pour une spécificité de 99%, performance très supérieure à celle de l'immunofluorescence indirecte, qui présente une sensibilité de 43% pour une spécificité de 99%.

Une approche parallèle conduite avec l'antigène extrait d'épiderme humain a permis de montrer que la protéine de 40 kD, seule forme immunoréactive dans ce tissu, permettait d'obtenir des performances diagnostiques équivalentes à celles de la protéine antigénique murine migrant entre deux témoins de masses molaires 140 kD et 67 kD.

L'invention est aussi relative à un procédé de purification des autoanticorps spécifiquement présents chez les patients atteints de PR, caractérisé en ce qu'il comprend au moins les étapes suivantes :

- la mise en contact d'un fluide biologique d'un patient atteint de PR avec au moins un antigène conforme à l'invention, et/ou avec la filaggrine ou la profilaggrine humaine, ou avec leurs fractions ou leur fragments peptidiques, tels que définis dans ce qui précède, dans des conditions permettant la formation de complexes immunologiques avec lesdits anticorps ;
- l'isolement desdits complexes du milieu réactionnel ;
- la séparation des autoanticorps des complexes immunologiques.

L'invention a également trait à un procédé de préparation d'anticorps caractérisé en ce qu'on utilise comme immunogène, au moins un des antigènes (protéines, fractions protéiques ou fragments peptidiques) de l'invention. Ces anticorps peuvent correspondre à des antisérums, à des anticorps polyclonaux purifiés, ou à des anticorps monoclonaux, produits par tout hybridome préparé selon les méthodes classiques de fusion cellulaire entre des cellules spléniques activées *in vitro* par l'antigène ou provenant d'un animal immunisé contre l'une des protéines antigéniques de l'invention et des cellules d'une lignée myélomateuse.

L'invention englobe également un procédé de préparation d'anticorps monoclonaux ou polyclonaux caractérisé en ce qu'on utilise comme antigène d'immunisation la filaggrine ou la profilaggrine humaine, et en ce qu'on recueille les anticorps reconnaissant également l'antigène de l'épithélium oesophagien de rat.

L'invention concerne aussi un procédé de pré-

paration d'anticorps anti-idiotype, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on immunise un animal avec un anticorps monoclonal ou polyclonal obtenu conformément à l'invention.

L'invention est également relative à un procédé de production d'anticorps monoclonaux humains lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on sélectionne, à partir de lymphocytes provenant de patients atteints de PR, les clones qui sécrètent des anticorps qui reconnaissent au moins un des antigènes (protéines, fractions protéiques ou fragments peptidiques) de l'invention, et/ou la filaggrine ou la profilaggrine humaine.

L'invention concerne aussi un procédé de purification d'anticorps monoclonaux humains anti-idiotype, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on sélectionne, à partir de lymphocytes provenant de patients atteints de PR, les clones qui reconnaissent spécifiquement les anticorps monoclonaux humains obtenus par le procédé décrit ci-dessus, ou des autoanticorps spécifiques de la PR purifiés par le procédé conforme à l'invention.

Il va de soi que l'invention concerne également tous les anticorps obtenus par les procédés ci-dessus.

De tels anticorps sont utilisables en particulier dans un but de recherche, pour étudier les mécanismes immunologiques associés à la PR, et dans la mise au point de traitements.

Ils peuvent être également utilisés pour localiser et caractériser des antigènes présentant des caractéristiques similaires à celles des antigènes de l'invention; en particulier des antigènes éventuellement présents dans des épithéliums malpighiens et dans les tissus articulaires de mammifères, y compris des mammifères d'autres espèces que l'homme ou le rat.

D'autres caractéristiques et avantages de l'invention apparaîtront à la lecture des exemples qui suivent et qui sont illustrés par les figures en annexe étant entendu que ces exemples ne sauraient être interprétés comme tendant à réduire la portée des Revendications.

EXEMPLE 1 - CARACTERISATION DE L'ANTIGÈNE EXTRAIT D'EPITHELIUM OESOPHAGIEN DE RAT

I - MATERIEL ET METHODE

A - EXTRACTION DES PROTEINES EPITHELIALES

1) Préparation de l'épithélium oesophagien par clivage chorio-épithélial

L'oesophage de rat est composé de trois tuniques principales qui sont, de l'extérieur vers l'intérieur : une couche conjonctive (l'adventice), une couche musculaire (la musculature), une couche composée d'un chorion recouvert par un épithélium malpighien cornifié (la muqueuse).

Après élimination, par dissection, de l'adventice et de la musculature, l'épithélium est séparé mécaniquement du chorion (clivage chorio-épithélial) après un choc thermique successivement à 4°C puis à 57°C en milieu liquide ($\text{KH}_2/\text{K}_2\text{H-PO}_4$ 8,5 mM; NaCl 150 mM; acide éthylène diamine tétraacétique (EDTA) 5 mM ; phénylméthylsulfonylfluoride (PMSF) 4 mM; pH 7,4). Les épithéliums clivés sont conservés hydratés par un volume minimal de PBS ($\text{KH}_2/\text{K}_2\text{H-PO}_4$ 8,5 mM; NaCl 150 mM; pH 7,4) avant de subir un contrôle histologique permettant de vérifier l'absence de chorion contaminant.

2) Extraction des protéines épithéliales

a) Tampons et séquences d'extraction

L'antigène de l'Invention étant exclusivement épithélial, c'est à partir du seul épithélium que sont réalisées les extractions.

A partir d'épithéliums clivés, l'extraction des protéines épithéliales est réalisée successivement par broyage au potter puis agitation à 4°C Celsius.

Des protocoles classiques (W.W. Franke et al., J. Mol. Biol., 153:933-959, 1981 - T.T. Sun and H. Green, J. Biol. Chem. 253(6):2053-2060, 1978) adaptés à l'extraction séquentielle des protéines à partir de tissus épithéliaux et notamment de l'épiderme, ont été tout d'abord utilisés. Puis des extractions en une seule étape ont ensuite été testées. Différents milieux d'extraction correspondant à des tampons Tris-HCl additionnés ou non de sels (KCl, NaCl), de détergents (Triton, Nonidet P40 [NP40]), d'agents dénaturants (urée, SDS) et d'agents réducteurs (bêta-mercaptoéthanol [2-ME]) ont ainsi été testés.

Au cours des extractions fractionnées, l'antigène a été retrouvé exclusivement dans la fraction correspondant soit à un tampon Tris de faible force ionique, soit à un tampon Tris salin (TBS) additionné d'EDTA et de Triton. Ceci a permis de confirmer que l'antigène n'est pas une cytokératine, de montrer qu'il est extractible en absence d'urée et d'agents réducteurs et qu'il est hydrosoluble.

Cependant, en comparant les diverses techniques d'extraction, l'intensité de l'immunoréactivité est apparue supérieure en présence de NP40. Un milieu d'extraction constitué de TBS + inhibiteurs + NP40 à 0,5 % apparaît donc comme le plus efficace.

Lors de la purification de l'antigène, l'intense

absorption du NP40 à 280 nm interfère avec celle des protéines, notamment en chromatographie de gel filtration. Un tampon TBS + inhibiteur sans NP40 peut être utilisé pour l'extraction de l'antigène en préalable à des travaux de purification.

b) Optimisation des conditions physiques d'extraction

Afin d'optimiser la procédure d'extraction, certains paramètres physiques ont été explorés de manière systématique. Il s'agit de la température, de la durée, du type de broyage, du type d'agitation et de l'action d'inhibiteurs enzymatiques.

- Broyage :

Il a été effectué soit au potter électrique à haute vitesse, soit de façon plus douce, au potter manuel. L'efficacité de l'extraction a été dans les deux cas à peu près équivalente. Le potter électrique est cependant préféré car il permet le broyage d'un plus grand nombre d'oesophages.

- Sonication :

L'optimisation de l'extraction par des sonications de durée variable, après potterisation a été testée. Elle s'est avérée très faible. La sonication n'est donc pas nécessaire.

- Agitation :

Agitation douce et agitation rapide ont été comparées. Une agitation rapide en présence d'un détergent entraînant la formation de mousse provoque une suroxygénation du milieu susceptible d'altérer l'antigène. En fait, la qualité de l'extraction a été identique dans les deux cas. Une agitation douce a cependant été retenue pour préserver au maximum l'antigène.

- Température :

Température ambiante et température de 4°C Celsius ont été comparées. De meilleurs résultats ont été obtenus avec des extractions conduites à 4°C Celsius.

- Durée :

Des extractions sous agitation de 15 minutes, 2 heures et 17 heures ont été comparées. Bien que l'augmentation du temps d'extraction augmente faiblement la quantité d'antigène extrait, une durée de 15 minutes a été retenue pour minimiser le risque d'altération de l'antigène.

- Inhibiteurs :

L'effet protecteur pour l'antigène des inhibiteurs suivants a été testé :

- Inhibiteur de la prolifération bactérienne :
Azide de sodium,
- Inhibiteur d'enzymes lytiques :
protéases (aprotinine, PMSF), phosphatases (NaF, PCMB (acide parachloromercuribenzoïque)), glycosidases (déoxymannojirimycine, déoxyjirimycine).

Des extractions sans inhibiteurs ont été réalisées notamment lorsque l'extrait était destiné à la caractérisation biochimique de l'antigène par action de différentes enzymes ; aucune modification de l'antigène n'a été constatée en l'absence d'inhibiteur.

- Protocole d'extraction optimisé :

L'étude des paramètres précédents a permis de déterminer le protocole d'extraction optimisé ci-après :

- Substrat : épithélium d'oesophage de rat obtenu par clivage chorio-épithélial.
- Tampon :
Tris-HCl 40 mM
NaCl 150 mM
EDTA 10 mM
pH 7,4
- Inhibiteurs :
Azide de sodium 0,1 %
PMSF 1 mM
Aprotinine 2 µg/ml
- Rapport substrat/tampon :
500 µl de tampon par épithélium oesophagien
- Conditions :
Broyage : potter électrique, 15 minutes
Température de broyage : 4° Celsius
Agitation après broyage : 15 minutes à 4° Celsius
- Concentration protéique totale de l'extrait :
5 à 8 mg/ml
- Conservation de l'extrait brut :
-20 ou -40° Celsius

- Préparation à partir de muqueuse oesophagienne totale :

Dans un but de simplification de la procédure d'extraction, l'extraction de l'antigène à partir de muqueuse oesophagienne totale a été étudiée. Une simple dissection de la muqueuse sans clivage chorio-épithélial a été réalisée. La contamination protéique de l'extrait ainsi induite a été étudiée.

Des extractions parallèles, soit à partir de muqueuses, soit à partir d'épithéliums clivés ont été

effectuées.

L'analyse en PAGE-SDS des protéines extraites montre que la présence du chorio n'entraîne pas de contamination protéique majeure dans la zone de masse molaire de l'antigène. Après immunotransfert de la fraction épithélio-choriale extraite par broyage, l'antigène est parfaitement détectable.

C) Concentration de l'extrait brut

L'antigène étant faiblement représenté dans l'extrait brut (moins de 1 % des protéines totales), une étape de concentration des extraits s'avère nécessaire, surtout lorsque ceux-ci doivent être analysés par électrophorèse miniaturisée de type système "Phastsystem Pharmacia^(R)" (dépôts de l'ordre du microlitre).

Parmi les diverses techniques de concentration testées, celle consistant à concentrer les extraits par précipitation au TCA 10 % a été retenue. Cette technique facile à mettre en oeuvre ne produit aucune altération de l'antigène puisque la réponse immunologique est parfaitement conservée en immunotransfert.

De la même façon, des précipitations par l'éthanol ou le sulfate d'ammonium ainsi que la lyophilisation contrôlée n'induisent aucune altération sensible de l'antigène et sont donc parfaitement utilisables.

B - ELECTROPHORESES

Quels que soient les milieux d'extraction étudiés (comme décrit ci-avant), les protéines solubles sont séparées par PAGE puis électro-transférées sur nitrocellulose.

1) Séparation par IEF horizontale

- Gel : 9 X 15 cm, 4% acrylamide contenant des ampholines formant un gradient de pH de 3,5 à 9,5.
- Echantillon déposé : extrait brut préparé selon le protocole précédent, concentré par précipitation au TCA à 10% et repris dans l'eau.

2) Electrophorèses monodimensionnelles

- Electrophorèse verticale classique selon la méthode décrite par Laemmli (Nature, 227 : 680-685, 1970)
- Gel : 10 X 10 cm, 7% acrylamide.
- Tampon de migration : Tris 25 mM, glycine 192 mM, SDS 1%, pH 8,3.
- Echantillon déposé : extrait brut lyophilisé et repris en Tris-HCl 10 mM pH 7,4, SDS 2%, 2ME 1%, bleu de bromophénol 0,1%.

glycérol 10%.

- Electrophorèse horizontale miniaturisée en conditions dénaturantes.
 - . Gel : 4 X 4 cm, 7,5% acrylamide.
 - . Tampon Tris 200 mM, Tricine 200 mM, SDS 0,55%, pH 8,1.
 - . Echantillon déposé : extrait brut concentré par précipitation au TCA 10% et repris en Tris-HCl 10 mM, pH 7,4, SDS 2%, 2-ME 1%, Bleu de bromophénol 0,1%.
- Electrophorèse horizontale miniaturisée en conditions natives.
 - . Gel : 4 X 4 cm, gradient de 8 à 25% en acrylamide.
 - . Tampon de migration : Tris 250 mM, L-Alanine 880 mM, pH 8,8.
 - . Echantillon déposé : extrait brut concentré par précipitation au TCA 10% et repris soit dans l'eau, soit en tampon Tris-HCl 200 mM à différents pH.

3) Electrophorèses bidimensionnelles IEF/PAGE-SDS

- Première dimension : IEF horizontale.
 - . Gel : 4 X 4 cm, 4% acrylamide, gradient de pH 3,5 à 9,5.
 - . Echantillon déposé : extrait brut concentré par précipitation à l'éthanol (4 volumes) et repris dans l'eau.
- Deuxième dimension : électrophorèse dénaturante comme décrite précédemment.
 - . Echantillon déposé : piste gel IEF incubée en Tris 112 mM, acide acétique 112 mM, SDS 2,5%, 2-ME 1%.

C - IMMUNODETECTION

L'immunodétection de l'antigène est réalisée à l'aide de sérums humains, provenant de patients atteints de PR, dans lesquels les autoanticorps anti-*Stratum Corneum* d'oesophage de rat ont été préalablement titrés par IFI semiquantitative et affectés d'une valeur-titre de 0 à 8 : paramètre GIFOR (G-Immunofluorescence-Oesophage de Rat). La valeur-seuil, GIFOR = 2, qui correspond à une spécificité diagnostique pour la PR supérieure à 99 % permet de classer les sérums de malades en deux groupes : GIFOR+ et GIFOR- (C.Vincent et al., Ann. Rheum. Dis. 48:712-722, 1989).

Dans les sérums choisis, on a également pris en compte le paramètre immunologique suivant : le titre des autoanticorps anticytokératines épidermiques de classe G déterminé en ELISA (GELISA) (G.Serre et al., J. Invest. Dermatol. 88:21-27, 1987). Ces autoanticorps réagissent en immunotransfert avec les cytokératines humaines contaminantes éventuellement présentes dans l'extrait et dues à la

desquamation naturelle des manipulateurs. Les sérums utilisés ont été choisis pour constituer également deux groupes, GELISA+ et GELISA-, en fonction du titre élevé (absorbance > 0,6) ou faible (absorbance < 0,2) de ces autoanticorps naturels. Au total, les quatre sous-groupes de sérums de PR suivants ont été utilisés :

- GIFOR+/GELISA+
- GIFOR+/GELISA-
- GIFOR-/GELISA+
- GIFOR-/GELISA-

Enfin, des sérums témoins provenant d'individus normaux ou de patients atteints d'affections rhumatologiques non rhumatoïdes ainsi que des anticorps monoclonaux murins spécifiques des cytokératines humaines ont été inclus dans les tests (G.Serre et al., Colloque INSERM, John Libbey Eurotext, Vol. 171:524, 1988).

Après PAGE des protéines, immunotransfert sur membrane de nitrocellulose et incubation avec les sérums humains ou les anticorps monoclonaux, un second anticorps, correspondant à des fragments F(ab)'2 de chèvre anti-IgG (gamma) humaines ou Fab de mouton anti-IgG (H+L) de souris, marqué à la peroxydase, est incubé avec la membrane et la formation du complexe antigène-anticorps est révélée par mise en évidence de l'activité peroxydasique, par H₂O₂ et 4-chloro-1-naphtol.

Dans ces conditions expérimentales, l'antigène est repérable en immunotransfert par une immunoréactivité spécifique des sérums de PR GIFOR+. Les autoanticorps naturels anticytokératines se traduisent, seulement lorsque l'antigène a été préalablement séparé en PAGE-SDS, par la présence de bandes immunoréactives situées autour de 65-67 Kd, présentes dans les seuls sérums GELISA+, plus ou moins intenses en fonction de leur titre et totalement indépendantes de la valeur de GIFOR.

D - CHROMATOGRAPHIE

Les molécules antigéniques ont été séparées dans différentes fractions après chromatographie séquentielle gel filtration/interaction hydrophobe. Ces fractions ont été analysées par PAGE-SDS et PAGE en conditions natives.

E - DIGESTION ENZYMATIQUE

1) Protéinase K

Deux extraits d'épithélium d'oesophage de rat en tampon TBS/NP40 sont précipités au TCA 10% et les protéines reprises dans un tampon Tris-HCl 50 mM pH 7,5 CaCl₂ 10 mM. Un des extraits est additionné de protéinase K (préincubée pendant 1 heure à 37°C pour éliminer d'autres hydrolases éventuellement présentes dans la préparation com-

merciale) à la concentration finale de 50 g/ml. Les deux échantillons sont ensuite incubés pendant 1 heure à 37 °C puis analysés comparativement en immunotransfert après migration en PAGE en conditions natives ou en PAGE-SDS.

2) Nucléase

Deux extraits d'épithélium d'oesophage de rat en tampon TBS/NP40 sont précipités au TCA 10%. L'un d'eux est hydrolysé par 2 U/μl de nucléase de micrococcoque (hydrolyse de l'ADN et de l'ARN) en Tris-HCl 50 mM, pH 7,5, CaCl₂ 5 mM. Le deuxième échantillon, non traité, sert de témoin. Les deux préparations sont incubées pendant 1 heure à 37 °C puis analysées comparativement en immunotransfert après migration en PAGE en conditions natives ou en PAGE-SDS.

F - DEGLYCOSYLATION

1) Oxydation à l'acide periodique

Le protocole de WOODWARD et COLL. (J. IMM. METH. 78:143-153, 1985) a été utilisé ; ce protocole permet l'oxydation periodique d'un échantillon préalablement transféré sur une membrane de nitrocellulose, l'oxydation periodique pouvant être suivie d'une immunodétection.

Un extrait d'épithélium d'oesophage de rat est transféré après migration en PAGE-SDS. La membrane de nitrocellulose est découpée en plusieurs pistes qui sont soumises à une oxydation periodique (incubation en tampon acétate de sodium 50 mM pH 4,4, periodate de sodium 20 mM, pendant 1 heure à l'obscurité et à température ambiante) suivie d'une réduction au borohydrure de sodium (NaBH₄) 50 mM en PBS pH 7,4 pendant 30 minutes à température ambiante. Des échantillons témoins ne subissant aucun traitement chimique ou subissant uniquement la réduction ont été inclus. L'ensemble des échantillons est ensuite immunodéfecté.

2) Traitement par l'acide trifluorométhanesulfonique (TFMS)

L'utilisation du TFMS, selon la méthode de EDGE et Coll. (ANAL. BIOCHEM. 118:131-137, 1981), permet une déglycosylation quasi-totale des glycoprotéines tout en conservant leur axe peptidique. Cette méthode a été appliquée à une glycoprotéine témoin, la fétuine bovine, et à des extraits d'épithélium d'oesophage de rat contenant l'antigène. Les extraits sont dialysés contre de l'eau puis lyophilisés. Leur traitement est réalisé par addition d'un mélange (66/33-V/V) de TFMS et d'anisole (agent protecteur de l'axe peptidique) et incubation

sous agitation après saturation en azote de l'atmosphère des tubes. Le protocole de référence a été optimisé en faisant varier différents paramètres :

- proportion de mélange TFMS/anisole par rapport à la masse de protéines traitée : 33 à 266 μl de mélange par mg de protéine totale de l'extrait oesophagien.
- température : 0 °C, 4 °C ou température ambiante.
- Durée de l'incubation : 1, 3 ou 24 heures.

Dans tous les cas, après incubation, l'arrêt de la réaction est effectué par addition de 2 volumes d'éther glacé et de 3 volumes d'un mélange pyridine/eau (50/50-V/V). Le précipité de trifluorométhanesulfonate de pyridinium, soluble dans la phase étherée, a été éliminé avec elle. Après une nouvelle extraction par l'éther glacé, la phase aqueuse a été dialysée contre de l'eau. Les échantillons ont ensuite été lyophilisés, séparés par PAGE, transférés, puis immunodéfectés.

3) Traitement par la peptide N-glycosidase F (PNGase F)

La PNGase F, également commercialisée sous le nom de Glycopeptidase F ou de N-Glycanase, hydrolyse la liaison amide existant entre le résidu asparaginy l d'une glycoprotéine et le N,N'-diacétylchitobiose de la structure commune à tous les oligosaccharides N-liés.

La fétuine contient trois chaînes oligosaccharidiques N-liées dont l'élimination par la PNGase F entraîne une diminution de masse molaire facilement visualisable en PAGE-SDS (S. HIRANI et al., ANAL. BIOCHEM. 162:485-492, 1987).

La fétuine bovine (2 mg/ml) et un extrait lyophilisé d'épithélium oesophagien de rat (8 mg/ml de protéine) sont dénaturés pendant 5 mn à 90 °C avec du SDS à 2% et du 2-ME 0,05 M. Puis les protéines sont placées dans un milieu réactionnel de composition suivante :

- NP40 1,25% (protection de l'enzyme vis-à-vis de l'action dénaturante du SDS),
- phosphate de potassium 166 mM pH 8 (conservation du pH optimal de l'enzyme),
- 1,10-orthophénantroline 10 mM (inhibiteur de protéases) solubilisé dans du méthanol à la concentration finale de 10%,
- PNGase F 0,3 U/μl.

Dans ce milieu réactionnel, les concentrations finales respectives du SDS et du 2-ME sont de 0,166 % et 16 mM. L'incubation est de 24 heures à 37 °C.

Des témoins fétuine" et "extrait antigénique" incubés sans enzyme sont inclus dans le protocole. Après hydrolyse et concentration par précipitation au TCA, les échantillons sont séparés par PAGE, transférés et immunodéfectés.

G - REACTIVITE AVEC DIFFERENTES LECTINES

Les Inventeurs ont cherché à confirmer la nature glycoprotéique de l'antigène en détectant spécifiquement certains sucres par des lectines couplées à la peroxydase. Deux lectines végétales : la lectine de germe de blé (WGA) et la concanavaline A (ConA) ont été choisies pour leur spécificité différente (I.J. GOLSTEIN et R.D. PORETZ, *The Lectins : properties, functions and applications in biology and medicine*)

- la WGA reconnaît des résidus de (D-N acétylglucosamine avec les affinités croissantes suivantes :

(1) $\text{GlcNAc} < \text{GlcNAc}\beta 1-4\text{GlcNAc} < \text{GlcNAc}\beta 1-4\text{GlcNAc}\beta 1-4\text{GlcNAc}$ et se fixe également avec une moindre affinité sur les résidus d'acide sialique.

- La Con A s'associe aux sucres suivants, classés par affinité croissante :

(2) $\alpha\text{GlcNAc} < \alpha\text{Glc} < \alpha\text{Man} < \text{Man}\alpha 1-2\text{Man} < \text{Man}\alpha 1-2\text{Man}\alpha 1-2\text{Man}$ les protéines de deux extraits antigéniques, bruts ou purifiés, sont transférées sur nitrocellulose après migration en PAGE monodimensionnelle ou IEF/PAGE-SDS. Les bandes de nitrocellulose ont été incubées avec la Con A et la WGA couplées à la peroxydase aux concentrations minimales respectives de 20 et 15 g/ml (J.C.S. CLEGG, *ANAL. BIOCHEM.* 127:389-394, 1982 et W.F. GLASS et al., *ANAL. BIOCHEM.* 115:219-224, 1981). L'incubation est réalisée dans un tampon Tris-HCl 50 mM pH 7,4, NaCl 200 mM, CaCl_2 1mM, MnCl_2 1 mM et Tween 0,1% pendant 1 heure à 37°C et 1 nuit à 4°C. Celle-ci est précédée et suivie d'étapes de lavages dans le même tampon. Différents agents de saturation supplémentaires comme la gélatine ou la sérum-albumine bovine oxydée par un traitement à l'acide périodique ne permettent pas d'amplifier la réponse obtenue lors de l'utilisation du seul Tween. Après le dernier lavage, l'association lectine-antigène est révélée par mise en évidence de l'activité peroxydasique par H_2O_2 et 4-chloro-1-naphtol comme lors des immunodétections.

II - CARACTERISATION PHYSICOCHIMIQUE DE L'ANTIGENE

La caractérisation physico-chimique de l'antigène a été effectuée à partir d'extraits bruts d'épithélium d'oesophage de rat, puis à partir de fractions antigéniques purifiées. Dans les deux cas, après séparation électrophorétique, les protéines ont été transférées puis immunodétectées par des sérums de patients atteints de PR.

A - MASSE MOLAIRE

La figure 1 représente l'analyse en immunotransfert d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat séparé par PAGE-SDS. L'extrait brut est concentré dix fois par précipitation au TCA à 10%, repris en tampon de Laemmli, séparé par PAGE-SDS (7,5%), transféré sur nitrocellulose et immunodétesté avec des sérums de PR GIFOR + (pistes 1-12) et GIFOR - (pistes 13,14) dilués au 1/100 ; "T₀" représente un témoin négatif incubé avec l'anticorps secondaire seul et "PM" représente des marqueurs de poids moléculaire. L'antigène se présente sous la forme d'une bande immunoréactive étroite correspondant à une protéine de masse molaire moyenne d'environ 210 kD et d'une zone immunoréactive large et étalée correspondant à une protéine de masse molaire moyenne comprise entre 90 et 130 kD.

B - POINTS ISOELECTRIQUES

L'extrait brut est concentré cinq fois par précipitation au TCA à 10%, repris dans l'eau, séparé par IEF (pHi 3,5 à 9,5), transféré puis immunodétesté avec des sérums de patients atteints de PR, GIFOR + et GIFOR -. Les molécules antigéniques présentent une distribution très hétérogène, les protéines de l'extrait brut reconnues spécifiquement par la plupart des sérums GIFOR + se répartissent en un faisceau de bandes fines dont les points isoélectriques varient de 5,2 à 7,5.

C - CARACTERISTIQUE DE MIGRATION EN CONDITIONS NATIVES

La figure 2 représente l'immunotransfert d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat repris en milieu acide et séparé par PAGE en conditions natives. L'extrait brut concentré dix fois par précipitation au TCA à 10%, est repris dans l'eau (pH inférieur à 4), séparé par PAGE en conditions natives (8-25%), transféré puis immunodétesté avec des sérums de PR GIFOR + (pistes 1-4) dilués au 1/100 ; "T₀" représente un témoin négatif incubé avec l'anticorps secondaire seul. Dans ces conditions de reprise de l'échantillon à pH acide, l'immunotransfert effectué avec quatre sérums de patients atteints de PR fait apparaître trois zones immunoréactives correspondant respectivement à :

- une première protéine qui migre comme la ferritine de rate de cheval (poids moléculaire : 440 kD)
- une deuxième protéine qui migre comme la catalase de foie de boeuf (poids moléculaire : 232 kD),
- une troisième protéine qui migre entre la lactico-déshydrogénase de coeur de boeuf,

et la sérum-albumine bovine(poids moléculaires respectifs: 140 kD et 67 kD,

lesquelles sont reconnues avec une affinité variable selon les sérums.

D - ELECTROPHORESE BIDIMENSIONNELLE IEF/PAGE-SDS

Cette technique qui combine IEF dans la première dimension et PAGE-SDS dans la deuxième permet de déterminer simultanément les points isoélectriques et les masses molaires des diverses molécules antigéniques, de confirmer leur grande hétérogénéité de charge et de montrer leur grande hétérogénéité de masse.

La figure 3 représente l'immunotransfert d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat séparé par électrophorèse bidimensionnelle (IEF/PAGE-SDS). L'extrait brut concentré 20 fois par précipitation à l'éthanol puis repris dans l'eau, est séparé par IEF (pHi 5 à 8) puis par PAGE-SDS (7,5%), transféré puis immunodéecté avec deux sérums de patients atteints de PR GIFOR + (1,2) dilués au 1/100. La zone immunoréactive de 90 à 130 kD présente des pHi variant de 5,85 à 7,35, ceux de la bande de 210 kD varient de 5,85 à 6,85. Une troisième population immunoréactive, en forme de "virgule" migre de 120 à 67 kD tandis que ces pHi se répartissent de manière continue entre 5 et 7,5. Les molécules antigéniques de masse molaire inférieures à 90 kD, clairement détectées après électrophorèse bidimensionnelle, n'apparaissent en électrophorèse monodimensionnelle qu'avec des sérums de titre élevé, sous la forme d'une extension de l'immunoréactivité vers les zones de faible poids moléculaire. La plus grande quantité d'antigène déposée en IEF/PAGE-SDS, permettant une meilleure sensibilité d'immunodétection, explique cette apparente discordance.

E - CARACTERISTIQUES DE SEPARATION CHROMATOGRAPHIQUE

La figure 4 représente la séparation en chromatographie d'interaction hydrophobe d'une solution antigénique prépurifiée d'un extrait brut par chromatographie de gel filtration sur superose 12 (profil d'élution suivi par mesure de l'absorbance à 280 nm). Des fractions immunoréactives ainsi prépurifiées sont séparées sur Phényl-Superose (Tracé 2 = Tampon d'équilibre : phosphate 50 mM, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 1,7 M, pH 7 ; Tampon d'élution : phosphate 50 mM, pH 7 ; volume injecté : 3,6 ml ; Débit : 0,5 ml/mn ; DO 280 nm pleine échelle (Tracé 1) : 0,05.

Les profils d'élution et l'étude par immunotransfert des différentes fractions antigéniques se sont avérés très reproductibles au cours de multi-

ples purifications. La répartition des molécules antigéniques dans les différentes fractions a donc pu être modélisée.

La figure 5 représente la modélisation des profils d'immunoréactivité des fractions antigéniques purifiées par chromatographie séquentielle gel filtration/interaction hydrophobe, obtenue après PAGE-SDS (1) ou PAGE en conditions natives (2). Les différences d'intensité des bandes ou zones immunoréactives reflètent la richesse relative en protéines antigéniques de chaque fraction (A-H).

En électrophorèse dénaturante, la bande à 210 kD (fractions F, G et H), la large bande mal limitée de 90 à 130 kD (fractions D, E, F, G et H) et une bande de 67 à 90 kD (fractions C, D et E) ont été visualisées.

En électrophorèse en conditions natives, la bande fine à 440 kD (fractions F, G et H), la bande à 232 kD (fractions C, D, E, F, G et H) et la large bande entre les témoins de 140 kD et 67 kD (fractions B, C, D et E) ont été retrouvées.

La comparaison des molécules antigéniques analysées en PAGE-SDS dans les différentes fractions purifiées (Figure 5) et des molécules identifiées après électrophorèse bidimensionnelle (IEF/PAGE-SDS) dans un extrait brut, comme indiqué à la figure 3, renseigne sur leur hydrophobicité respective :

- La bande à 210 kD dont les pHi varient de 5,85 à 6,85, est retrouvée dans les fractions obtenues en fin d'élution (fractions F, G et H), elle est donc très hydrophobe.
- La zone diffuse de 90 à 130 kd, dont les pHi se situent de 5,85 à 7,35, présente le même profil d'élution que la bande à 210 kD (fractions E, F, G et H) et donc la même hydrophobicité.
- Par contre, la population en forme de "virgule" qui présente des pHi plus étalés de 5 à 7,5, est retrouvée majoritairement en début d'élution (fractions B, C, D et E) et présente donc un caractère moins hydrophobe que les deux molécules précédentes.

III - CARACTERISATION BIOCHIMIQUE DE L'ANTIGÈNE

A - LES MOLECULES ANTIGENIQUES SONT DE NATURE PROTEIQUE

La figure 6 représente l'analyse en immunotransfert des protéines d'un extrait antigénique digéré (b) ou non (a) par la protéinase K, séparé par PAGE en conditions natives (8-25%), transféré puis immunodéecté avec trois sérums de patients atteints de PR GIFOR + (pistes 1-3) et un sérum de patient atteint de PR GIFOR - (piste 4) ; T_0 représente un témoin négatif incubé avec l'anticorps

secondaire seul.

Les colorations au Rouge Ponceau des bandes de nitrocellulose correspondant aux échantillons traités montrent la digestion totale des protéines de l'extrait. L'immunodétection après PAGE en conditions natives montre que l'immunoréactivité spécifique des sérums GIFOR + disparaît lorsque l'échantillon est préalablement digéré par la protéinase K. L'immunodétection après transfert des échantillons séparés en PAGE-SDS a confirmé ce résultat.

La nature protéique des molécules porteuses de l'antigénicité étant affirmée, les Inventeurs ont entrepris de déterminer s'il s'agissait d'homo- ou d'hétéroprotéines, quelles associations et/ou substitutions de l'antigène étaient susceptibles de rendre compte de la diversité de point isoélectrique et de masse molaire apparente et quelle était la nature biochimique du ou des épitopes reconnus.

B - LES PROTEINES ANTIGENIQUES NE SONT PAS ASSOCIEES A DES ACIDES NUCLEIQUES

L'association éventuelle de l'antigène avec des acides nucléiques a été étudiée. La figure 7 représente en (1) l'analyse d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat traité (b) ou non (a) par la nucléase de micrococcoque puis analysé par électrophorèse en gel d'agarose 1% suivie d'une coloration au bromure d'éthidium, "M" représente un marqueur de taille en kilopaires de bases.

Après séparation des échantillons par électrophorèse en gel d'agarose 1%, l'absence d'acides nucléiques dans l'échantillon traité prouve l'efficacité de la digestion enzymatique.

La figure 7 représente en (2) l'analyse par immunotransfert après PAGE en conditions natives (8-25%), réalisée avec trois sérums de patients atteints de PR GIFOR + (pistes 1-3) et un sérum de PR GIFOR - (piste 4) ; T₀ représente un témoin négatif incubé avec l'anticorps secondaire seul.

L'immunodétection après PAGE en conditions natives montre l'insensibilité des protéines antigéniques au traitement par la nucléase tant du point de vue de leur immunoréactivité avec les sérums de patients de PR que de celui de leur masse molaire apparente, prouvant qu'elles ne sont pas associées à des acides nucléiques.

C - LES PROTEINES ANTIGENIQUES SONT-ELLES DES GLYCOPROTEINES ?

Les glycoprotéines présentent souvent une forte hétérogénéité de points isoélectriques et un taux inconstant de fixation du SDS qui rend médiocre leur résolution en PAGE-SDS. Les protéines antigéniques présentant également ces caractéristiques, les Inventeurs ont cherché leur éventuelle substitu-

tion par des résidus glucidiques. Dans ce but, des techniques visant soit à altérer les molécules de sucres éventuellement portées par l'axe peptidique, soit à débarrasser la partie protéique de ses résidus glycaniques, ont été utilisées.

1) Destruction d'éventuels épitopes glucidiques par l'acide periodique

La figure 8 représente l'immunodétection d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat qui, après séparation par PAGE-SDS (7,5%) et transfert a été :

- incubé pendant 1h30 en tampon PBS (témoin "incubation" : piste a),
 - incubé pendant 1h en tampon acétate de sodium, puis réduit pendant 30 minutes au borohydrure de sodium (témoin "réduction" : piste b),
 - oxydé par l'acide periodique en tampon acétate de sodium pendant 1h puis réduit pendant 30 minutes au borohydrure de sodium ("essai" : piste c),
- trois sérums de PR GIFOR + (pistes 1-3), deux sérums de PR GIFOR - (pistes 4, 5) et deux sérums de contrôle (pistes 6, 7) ont été utilisés ; "T₀" représente un témoin négatif incubé avec l'anticorps secondaire seul.

Le traitement par l'acide periodique n'a en rien modifié les protéines spécifiquement reconnues par les sérums de patients atteints de PR. Trois interprétations de ce résultat sont possibles :

- les protéines antigéniques sont des glycoprotéines mais les sucres sensibles à une oxydation periodique qu'elles portent ne sont pas impliqués dans le ou les épitopes majoritairement reconnus par les autoanticorps spécifiques de la PR.
- les protéines antigéniques sont des glycoprotéines mais les sucres qu'elles portent de par leur nature et/ou leur type d'enchaînement sont insensibles à une oxydation periodique (l'acide periodique clive la liaison entre deux carbones vicinaux portant initialement soit chacun une fonction alcool, soit l'un une fonction alcool et l'autre une fonction acide ou cétone ou amine primaire ou secondaire).
- les protéines antigéniques ne sont pas des glycoprotéines.

Afin de trancher entre ces trois possibilités, les Inventeurs ont utilisé une méthode de déglycosylation totale puis cherché des modifications de la masse ou de l'immunoréactivité des protéines antigéniques.

2) Déglycosylation

Deux types principaux de lien permettent l'as-

sociation d'un oligosaccharide à un axe peptidique : la liaison O-glycosidique qui permet l'association d'un oligosaccharide à un résidu Sérine ou Thréonine (et rarement hydroxylysine) par l'intermédiaire d'une galactosamine N-acétylée et la liaison N-glycosidique qui rattache un oligosaccharide à un résidu asparagine par l'intermédiaire d'une glucosamine N-acétylée.

Pour déglycosyler les glycoprotéines, deux types de traitement peuvent être appliqués :

- des traitements aspécifiques permettant d'éliminer tous les types de radicaux glucidiques, qu'ils soient liés à la protéine par une liaison N- ou une liaison O-glycosidique. C'est le cas par exemple du traitement chimique par l'acide trifluorométhanesulfonique (TFMS);
- des traitements spécifiques de l'un ou l'autre de ces types de liaison. C'est le cas de la β -élimination par la soude pour les liaisons O-glycosidiques et d'un certain nombre d'hydrolyses enzymatiques plus ou moins spécifiques de la nature chimique du sucre N-lié pour les liaisons N-glycosidiques.

a) Traitement aspécifique par le TFMS

L'analyse par immunotransfert après PAGE-SDS (7,5%) d'un extrait antigénique traité par le TFMS et d'un extrait incubé dans l'eau montre que les protéines antigéniques présentent une légère diminution de masse molaire apparente par rapport à l'échantillon témoin. Bien que faible cette différence d'environ 10 à 20 kD est observée pour toutes les conditions de traitement et retrouvée dans deux expériences distinctes. L'analyse en immunotransfert après IEF des protéines d'un extrait d'épithélium d'oesophage de rat traité par le TFMS montre que l'immunoréactivité spécifique des sérums de patients atteints de PR sur les échantillons témoins s'étale dans une zone de pHi d'environ 5,2 à 7,5. Après traitement par le TFMS, les protéines immunodétectées par les sérums de patients atteints de PR ont présenté des pHi plus basiques compris entre 6 et 8.

Ce changement de pHi et de masse molaire apparente des protéines antigéniques est en faveur d'une substitution glycanique des molécules. Cependant la persistance d'une mauvaise définition en PAGE-SDS et d'une large gamme de pHi en IEF suggère que les protéines antigéniques pourraient être substituées aussi par d'autres radicaux non glucidiques et/ou que les effets observés pourraient être dus au clivage d'une liaison peptidique particulièrement fragile.

Toutefois, la conservation de l'immunoréactivité après traitement par le TFMS est un argument fort en faveur de la nature non glucidique du ou des épitopes reconnus par les autoanticorps spéci-

ques de la PR.

b) Traitement spécifique par la PNGase F

Afin de confirmer les résultats obtenus avec le TFMS, les Inventeurs ont entrepris des expériences de déglycosylation par l'enzyme PNGase F qui élimine spécifiquement les sucres N-liés.

La déglycosylation par la PNGase F a été effectuée sur un extrait antigénique brut après dialyse contre de l'eau et lyophilisation. L'analyse de cet extrait par immunodétection en PAGE-SDS et transfert ne fait apparaître aucune différence entre l'antigène témoin et l'antigène traité par la PNGase F. Deux interprétations de ce résultat sont possibles :

- l'antigène n'est pas substitué par des N-oligosaccharides,
- les oligosaccharides branchés à des résidus asparagine de la protéine ont une structure chimique originale qui les empêche d'être clivés par la PNGase F.

Cependant, une seule analyse monodimensionnelle ne permet pas d'affirmer clairement l'insensibilité à la PNGase F des protéines antigéniques puisque celles-ci se superposent partiellement, comme le montre l'analyse en électrophorèse bidimensionnelle.

3) Détection des sucres par des lectines

La réactivité éventuelle de l'antigène avec la lectine de germe de blé (WGA.) ou la concanavalline A (ConA) a été testée par "affinodétection" sur nitrocellulose et comparée aux profils d'immunodétection spécifiques des sérums de PR.

Les protéines de l'extrait antigénique brut d'oesophage de rat, reconnues après PAGE-SDS ou PAGE en conditions natives, par un sérum de patient atteint de PR, ont été différentes des protéines reconnues par les lectines. Cependant, des zones communes de réactivité, en particulier au niveau de la protéine de 210 kD en PAGE-SDS, suggère que la WGA et la ConA reconnaissent une partie de l'antigène. Des fractions antigéniques purifiées par chromatographie de gel filtration ont été analysées dans les mêmes conditions. Cette expérience a confirmé que des glycoprotéines de même poids moléculaire que certaines protéines antigéniques étaient reconnues par la ConA et que le profil de réactivité de la WGA semblait se rapprocher de celui d'un sérum de patient atteint de PR.

L'affinité des lectines vis-à-vis des protéines antigéniques d'oesophage de rat a été confirmée par analyse après IEF/PAGE-SDS de l'extrait antigénique brut.

La figure 9 représente la détection des protéi-

nes d'un extrait antigénique brut, après électrophorèse bidimensionnelle (IEF, point isoélectrique 5 à 8; PAGE-SDS 7.5%) et transfert sur nitrocellulose, avec :

- en (1) : un sérum de patient atteint de PR, GIFOR -,
- en (2,3) : des sérums de patient atteint de PR, GIFOR +,
- en (4) : la ConA,
- en (5) : la WGA,

afin d'amplifier la réactivité, trois dépôts d'extrait antigénique ont été effectués sur le gel d'IEF. Une fraction de l'antigène (bande à 210 kD et zone immunoréactive entre 90 et 130 kD) déposée côté anode y a précipité, produisant une réactivité artéfactuelle dans la zone des pHi acides.

Cette étude a permis de montrer que les molécules reconnues par la ConA étaient différentes de l'antigène, mais que la WGA s'associait spécifiquement aux protéines antigéniques de 90-130 kD et 210 kD. Les protéines immunoréactives en forme de "virgule" s'étalant de 120 kD à 67 kD avec des pHi de 5 à 7,5 ne présentent, par contre, aucune réactivité vis-à-vis de la WGA.

EXEMPLE 2 - CARACTERISATION DE L'ANTIGÈNE EXTRAIT DE L'ÉPIDERME HUMAIN

I - MATERIEL ET METHODE

A - PATIENTS ET SERUMS

La présente étude a été réalisée à partir de 64 sérums de patients atteints de diverses maladies rhumatologiques parfaitement caractérisées sur les plans clinique et biologique. Parmi ces 64 sérums, 45 proviennent de patients atteints d'une PR définie selon les critères de l'"American Rheumatism Association". 32 sérums provenant de sujets sains, hommes et femmes, ont été utilisés à titre de contrôle.

Deux anticorps monoclonaux (AcM), l'un spécifique des cytokératines humaines dénommé F 12-19 (Anticytokeratin Ref. 220-81, Dept. Biosoft CLO-NATEC), l'autre spécifique de la filaggrine humaine dénommé AKH-1 (Réf. catalogue BT - 576, Biomedical Technologies Inc.) ont été utilisés.

B - EXTRACTION DES PROTEINES EPIDERMiques

Des fragments de peau recueillis après chirurgie plastique mammaire et abdominale ou après circoncision ont été conservés à -80°C. L'épiderme a été séparé mécaniquement du derme, selon la méthode décrite par Kassis et Sondergaard (ARCH. DERMATOL. RES. 273 : 301-306, 1982), par un traitement thermique à 4°C puis à 57°C en

tampon PBS ($\text{KH}_2/\text{K}_2\text{H-PO}_4$ 8,5 mM ; NaCl 150 mM) contenant de l'EDTA 5 mM et du PMSF 0,5 mM, puis broyé mécaniquement en tampon Tris-HCl 40 mM pH 7,4 ; NaCl 150 mM ; EDTA 10 mM ; NP40 0,5%, ci-après dénommé tampon A.

Après centrifugation à 12 000 g pendant 15 minutes, le surnageant a été séparé du culot contenant les cytokératines épidermiques.

En outre, d'autres extractions ont été réalisées selon le même protocole mais dans un tampon Tris-HCl 20 mM pH 7,4 ; PMSF 0,5 mM, ci-après dénommé tampon B.

Les différentes fractions ont été conservées à -20°C.

C - ELECTROPHORESES

Les protéines des diverses fractions ont été analysées par IEF à l'équilibre ou avant l'équilibre (NEpHGE), ou par PAGE-SDS ou PAGE en conditions natives. Des électrophorèses bidimensionnelles ont également été réalisées.

Les protéines ont parfois été précipitées par 4 volumes d'éthanol ou par le TCA à 15% final, afin d'en augmenter la concentration.

D - IMMUNODETECTION

Les protéines ont été transférées sur membrane de nitrocellulose selon la technique décrite par TOWBIN et al. (PNAS 76 : 4350-4354, 1979). Les sérums ont été utilisés dilués du 1/10 au 1/100 après incubation des bandelettes de nitrocellulose en PBS, Tween-20 0,05%. L'incubation en présence des sérums a été poursuivie pendant 1 heure à 37°C puis 12 heures à 4°C.

Les anticorps monoclonaux AKH-1 (dilué au 1/100) ou F12-19 (dilué au 1/500) ont été incubés pendant 2 heures à 37°C. Après lavages, les bandelettes de nitrocellulose ont été révélées par des anticorps secondaires, anti-IgG humaines ou murines, marqués à la peroxydase.

E - TRAITEMENTS ENZYMATIQUES

L'extrait épidermique concentré (80 g/l) a été traité par la protéinase K (1 mg/ml, 30 minutes, 37°C en présence de SDS 1%) ou par la nucléase de micrococcoque (100 U/ml, 30 minutes, 37°C dans un tampon Tris-HCl 30 mM, CaCl_2 5mM, pH8).

F - IMMUNOPRECIPITATION

L'extrait épidermique préadsorbé sur Protéine A-Sépharose a été incubé à 37°C pendant 2h en présence de l'anticorps AKH-1 ou F12-19 et de NaCl, 1 M final.

Les complexes anticorps-antigène formés ont

été ensuite recueillis par la protéine A-Sépharose puis analysés par immunotransfert après PAGE-SDS.

G - PURIFICATION DES CYTOKERATINES

Les cytokératines uréosolubles ont été purifiées à partir d'épiderme mammaire selon la méthode décrite par T.T SUN et H. GREEN (J. Biol. Chem. 252 : 2053-2060, 1978).

H - PURIFICATION DE LA FILAGGRINE HUMAINE

La filaggrine a été extraite à partir de peau mammaire selon la technique décrite par LYNLEY et DALE (B.B.A 774 : 28-35, 1983) avec les modifications suivantes : l'extrait épidermique en urée 6M, préparé en absence d'agent réducteur, a été purifié sur chromatographie FPLC avec une résine échangeuse d'anions. Les protéines cationiques non retenues ont été précipitées par 4 volumes d'acétone, redissoutes dans un petit volume de tampon contenant 1,5% de SDS et 2,5% de 2-ME et déposées au sommet d'un gel préparatif PAGE-SDS de 10 cm de hauteur. Ce gel a ensuite été transféré sur une membrane du type Immobilon^(R)-PVDF commercialisée par la Société MILLIPORE. La zone correspondant à la filaggrine a été repérée par immunodétection avec l'anticorps AKH-1 et découpée ; la filaggrine a alors été éluée par 0,3 ml/cm² de tampon d'éluion (Tris-HCl 50 mM pH 8,8 ; SDS 2% ; Triton X-100 1%) et concentrée par précipitation.

I - PURIFICATION DE L'ANTIGENE

20 cm² d'épiderme mammaire ont été broyés au potter électrique dans le tampon A. L'homogénat a été centrifugé pendant 15 minutes à 10 000 g et le surnageant précipité par le TCA (15% final). Le précipité a été resolubilisé dans un petit volume de Tris-HCl 30 mM pH8, CaCl₂ 5mM ; la fraction soluble a été clarifiée par centrifugation, additionnée de SDS 1,5% et 2ME 2,5% et déposée au sommet d'un gel préparatif SDS de 10 cm de hauteur. L'antigène a alors été purifié, par éluion, comme décrit ci-dessus pour la filaggrine, la zone correspondant à l'antigène étant repérée par immunodétection avec un sérum de PR.

II - RESULTATS

A - CARACTERISATION PHYSICO-CHIMIQUE ET BIOCHIMIQUE DE L'ANTIGENE

Afin de caractériser l'antigène reconnu par les sérums de PR, un extrait épidermique mammaire a

été préparé par homogénéisation d'épiderme mammaire dans le tampon A, en présence d'un détergent non ionique (NP40). Cet extrait soluble a été analysé par immunodétection après PAGE et transfert des protéines sur nitrocellulose.

La figure 10 représente l'analyse en immunotransfert de l'extrait NP40 précédent avec des sérums de PR et des sérums de contrôle. L'extrait NP40 (8 mg/ml) a été précipité par TCA, repris en tampon Tris-CaCl₂ en le concentrant 7 fois puis analysé par immunotransfert après PAGE-SDS (gradient 8-25%). Les sérums ont été dilués au 1/10 en PBS-Tween 20 à 0,05%. Les sérums 1 et 3 proviennent de patients atteints de myélome multiple, le sérum 2 provient d'un patient atteint de maladie de SHARP, le sérum 4 provient d'un patient atteint d'arthrose, le sérum 5 provient d'un patient atteint de polymyosite, le sérum 6 provient d'un patient atteint de maladie de PAGET, les sérums 7 à 21 proviennent de patients atteints de PR et les sérums 22 à 38 proviennent de sujets sains ; "T₀" est un témoin négatif incubé seulement avec l'anticorps anti-Ig humaines, marqué.

La plupart des sérums de patients atteints de PR (80%) ont reconnu une protéine présentant en PAGE-SDS un poids moléculaire d'environ 40 kD. Sa migration n'a pas été modifiée par l'omission de l'agent réducteur (2-ME) dans le tampon d'échantillon, ce qui indique que cette molécule ne contient probablement pas de pont disulfure. Au contraire, 89% des sérums de patients atteints d'une maladie rhumatologique non-rhumatoïde et aucun des sérums de contrôle n'ont reconnu cet antigène. Une protéine de 68 kD a été détectée non spécifiquement par une large proportion de sérums appartenant à tous les groupes testés et donc vraisemblablement par des autoanticorps naturels.

La figure 11 représente l'analyse en immunotransfert de l'extrait antigénique NP40 précédent, traité ou non par une nucléase (1) ou une protéase (2). En (1), l'extrait NP40 d'épiderme mammaire a été précipité par le TCA, repris en tampon Tris-CaCl₂ puis traité avec (+) ou sans (-) nucléase micrococcocal (100 U/ml) pendant 30 minutes à 37°C. En (2), un extrait NP40 d'épiderme humain identique au précédent a été précipité par le TCA puis repris dans le SDS 1% et traité sans (-) ou avec (+) 10 mg/ml de protéinase K pendant 30 minutes à 37°C. Dans tous les cas, les protéines ont été séparées en PAGE-SDS (8-25%), transférées puis immunodétectées avec des sérums de contrôle (a) et des sérums de patients atteints de PR (b) dilués au 1/100. La disparition de la région immunoréactive après un traitement de l'extrait par la protéinase K confirme la nature protéique de la molécule porteuse du ou des épitopes reconnus par les autoanticorps, alors que cette région n'a pas été modifiée après une digestion des acides

nucléiques par la nucléase de Microcoque.

La figure 12 représente l'analyse de l'antigène par électrophorèse en conditions natives ; cette analyse a consisté à précipiter l'extrait NP40 d'épiderme humain par l'éthanol, puis à effectuer une immunodétection après PAGE en conditions natives (8-25%) et transfert sur nitrocellulose avec des sérums de patients atteints de PR (pistes 1-4 et 8-9) et de sérums témoins (pistes 5-7), dilués au 1/100. L'antigène humain se sépare en plusieurs protéines antigéniques dont la migration est similaire à celle de témoins dont les poids moléculaires sont compris entre 80 et 400 kD, les protéines les plus immunoréactives se situant dans les zones comprises entre 80 et 120 kD.

La figure 13 représente l'analyse de l'antigène par IEF. Les protéines de l'extrait NP40 d'épiderme mammaire ont été précipitées par l'éthanol, séparées par IEF (pHi 3 à 9), transférées sur nitrocellulose puis immunodétectées avec des sérums de patients atteints de PR (pistes 5-12) et des sérums témoins (pistes 1-4) dilués au 1/100. L'antigène humain présente une distribution très hétérogène de pHi, ceux-ci variant de 5,8 à 7,4. Cette hétérogénéité de pHi a été vérifiée en électrophorèse bidimensionnelle (IEF:PAGE-SDS). La protéine reconnue spécifiquement par les sérums de patient atteints de PR, après transfert d'un tel gel, montre une image caractéristique en forme de "virgule", le poids moléculaire apparent diminuant au fur et à mesure que le pHi devient plus basique.

La figure 14 représente l'analyse de l'antigène en gel bidimensionnel IEF/PAGE-SDS ; les protéines de l'extrait NP40 d'épiderme mammaire ont été précipitées par l'éthanol, séparées par IEF (pHi 5 à 8) suivie de PAGE-SDS (12,5%), transférées sur nitrocellulose et immunodétectées par un sérum de patient atteint de PR et un sérum de contrôle.

L'hétérogénéité marquée de l'antigène, aussi bien en masse qu'en pHi, indique probablement la présence d'isoformes modifiées ; elle suggère qu'il pourrait être glycosylé et/ou phosphorylé. Cependant un traitement par la peptide N-glycosidase-F n'a modifié ni sa migration ni son immunoréactivité après PAGE-SDS.

B - HYDROSOLUBILITE DE L'ANTIGENE

5 cm² d'épiderme mammaire ont été broyés mécaniquement dans le tampon A ou dans le tampon B. Les homogénats ont ensuite été centrifugés 10 minutes à 10 000 g et une quantité égale des protéines solubles des deux surnageants a été précipitée par l'éthanol puis séparée par PAGE en conditions natives (8-25%), transférée sur nitrocellulose puis immunodétectée avec des sérums de patients atteints de PR et des sérums de contrôle.

Cette étude indique que l'antigène est extrait non seulement en présence d'un détergent (tampon A) mais également en son absence (tampon B). En outre, l'antigène est toujours retrouvé majoritairement dans les fractions solubles et présents dans les culots en très faible quantité. Ces résultats indiquent que l'antigène humain, comme celui d'oesophage de rat, est une molécule très hydro-soluble.

C - EXPRESSION DE L'ANTIGENE DANS DIFFERENTS TERRITOIRES ANATOMIQUES EPIDERMiques

L'analyse par immunotransfert des protéines d'un extrait NP40 d'épiderme abdominal et d'épiderme préputial indique que l'antigène associé à la PR est présent dans l'épiderme humain indépendamment du sexe et du territoire anatomique (sein, abdomen ou prépuce), ainsi que de l'âge (enfants et adultes). L'antigène étant histologiquement localisé dans le *Stratum Corneum*, il est légitime de penser que son abondance dépendra de l'épaisseur de celui-ci qui varie suivant le territoire anatomique.

D - IDENTIFICATION DE L'ANTIGENE

L'antigène reconnu par les sérums de malades atteints de PR n'est pas une cytokératine épidermique humaine.

La figure 15 représente :

- en (a) : un extrait NP40 d'épiderme mammaire immunodétecté, après PAGE-SDS (8-25%) et transfert sur nitrocellulose, avec un sérum de patient atteint de PR, préincubé d'une part avec le tampon d'extraction (piste 1), avec l'extrait lui-même (piste 2) et avec une fraction insoluble enrichie en cytokératines épidermiques (piste 3).
- en (b) : les cytokératines uréosolubles immunodétectées, après PAGE-SDS (8-25%) et transfert, avec l'AcM anti-cytokératines F12-19 préincubé soit avec le tampon d'extraction (piste 1), soit avec l'extrait épidermique (piste 2), soit avec une fraction enrichie en cytokératines (piste 3), soit avec les cytokératines uréosolubles (piste 4).
- en (c) : les protéines de l'extrait d'épiderme (piste 5), de la fraction enrichie en cytokératines (piste 6) et les cytokératines uréosolubles pures (piste 7) séparées par PAGE-SDS (8-25%), transférées et immunodétectées avec l'AcM anti-cytokératines F12-19.

L'immunoréactivité des sérums de patients atteints de PR n'a pas été inhibée par une préincubation de ceux-ci sur des cytokératines épidermiques (enrichies ou purifiées) alors qu'elle a dis-

paru en présence d'extrait hydrosoluble de peau. De même, l'anticorps monoclonal F12-19 n'a reconnu en immunotransfert, aucune protéine de l'extrait antigénique.

La forme caractéristique en virgule de l'antigène en gel bidimensionnel et son poids moléculaire apparent en PAGE-SDS sont voisins de ceux de la filaggrine, protéine qui apparaît dans le *Stratum granulosum* au cours de la différenciation épidermique (SARRET, et al., Path. Biol. 37:297-303, 1989). Les Inventeurs ont donc cherché à déterminer si la filaggrine et l'antigène de l'invention étaient identiques et si les sérums de malades atteints de PR contenaient des autoanticorps anti-filaggrine.

La figure 16 représente l'analyse d'un immunotransfert des protéines d'un extrait d'épiderme mammaire séparées en (A) par PAGE-SDS (12,5%), en (B) par PAGE en conditions natives et en (C) par IEF (pHi 3 à 9), puis transférées sur nitrocellulose et immunodétectées par des sérums de patients atteints de PR (pistes 1, 3, 6, 7 et 8), l'AcM anti-filaggrine AKH-1 (piste 2), un AcM de contrôle (piste 4) et un sérum de contrôle (piste 5). Ces protéines ont été séparées en triplica (D) par NEpHGE suivi de PAGE-SDS (8-25%) puis transférées sur nitrocellulose et colorées au Rouge Ponceau (a) ou immunodétectées par l'anticorps monoclonal AKH-1 (b), et par un sérum de patient atteint de PR (c). L'antigène est reconnaissable à sa forme caractéristique en "virgule".

L'anticorps monoclonal anti-filaggrine humaine AKH-1 reconnaît spécifiquement en immunotransfert une protéine épidermique humaine soluble en présence de NP40, présentant les mêmes caractéristiques de migration en conditions d'électrophorèse dénaturante ou native que l'antigène de la PR. Après IEF et gel bidimensionnel, l'antigène et la protéine reconnus en immunotransfert par AKH-1 présentent une image identique.

Les Inventeurs ont alors cherché à déterminer si l'anticorps monoclonal AKH-1 pouvait immunoprécipiter l'antigène à partir de l'extrait épidermique en NP40.

La figure 17 présente l'analyse comparative des protéines d'un extrait épidermique NP40, préadsorbé sur protéine A-Sépharose, les protéines étant séparées par PAGE-SDS (12,5%) avant immunoprécipitation avec l'AcM AKH-1 (représentées par "Totale" à la figure 17) ou après immunoprécipitation avec l'AcM AKH-1 (représentées par "IP AKH-1" à la figure 17), ou avec l'AcM de contrôle G36 (représentées par "IP G36" à la figure 17). Après transfert sur nitrocellulose, ces protéines ont été immunodétectées avec les anticorps AKH-1, G36, un sérum de patient atteint de PR (PR), un sérum de contrôle (CO) ou avec les seuls anticorps secondaires anti-Ig de souris (T₀ S) et anti-Ig hu-

maines (T₀ h). Les protéines présentes dans les surnageants des fractions immunoprécipitées avec G36 (représentées par "Surn G36" à la figure 17) et AKH-1 (représentées par "Surn AKH-1" à la figure 17) ont été analysées de la même façon après précipitation par le TCA.

Ces résultats montrent que AKH-1 a effectivement immunoprécipité une protéine épidermique de même poids moléculaire que l'antigène de la PR, cette molécule étant d'ailleurs reconnue spécifiquement en immunotransfert par les sérums de patients atteints de PR. Cette immunoprécipitation a été réalisée en présence de NaCl 1 M, ce qui rend peu probable une co-immunoprécipitation due à une association entre les deux protéines (filaggrine et antigène). Afin de vérifier que les protéines de l'extrait reconnu par AKH-1 et par les sérums de patient atteint de PR étaient les mêmes, les surnageants d'une immunoprécipitation par l'AcM anti-filaggrine ont été subséquemment analysés par immunotransfert avec un sérum de patients atteints de PR. La figure 17 montre que l'extrait a été épuisé (partiellement ou totalement) en antigène et en filaggrine par l'AcM anti-filaggrine. A l'inverse, les sérums de patients atteints de PR n'ont pas immunoprécipité l'antigène. Ce résultat négatif peut être dû à une faible affinité des autoanticorps pour l'antigène, à une trop faible quantité d'autoanticorps dans le sérum ou à une non reconnaissance par ceux-ci de l'antigène sous sa forme native. Cette dernière hypothèse est peu probable puisque l'antigène est immunodélectable sur nitrocellulose après électrophorèse en conditions natives.

Afin de confirmer que la filaggrine et l'antigène de la PR ont au moins en commun l'épitope détecté par l'AcM AKH-1, l'antigène a été purifié par élution à partir d'une membrane de transfert. La figure 18 représente l'analyse par PAGE-SDS et immunotransfert des protéines des diverses fractions au cours de la purification. Les protéines totales d'un extrait d'épiderme humain (piste 1), les protéines solubles après précipitation de l'extrait par le TCA (piste 2) et celles de la fraction antigénique purifiée finale (piste 3) ont été séparées par PAGE-SDS (12,5%), transférées sur nitrocellulose et colorées à l'amido-black (Amido) ou immunodétectées avec un sérum de patient atteint de PR (PR), un sérum de contrôle (CO), un AcM anti-filaggrine (AKH-1) et un AcM de contrôle (G36).

Les protéines majeures, solubles après précipitation au TCA, apparaissent sous la forme d'un doublet de poids moléculaire (PM) apparent d'environ 40 kD. Ce doublet est la principale bande immunoréactive reconnue par un sérum de patient atteint de PR. Cette protéine a alors été purifiée à partir d'un gel PAGE-SDS préparatif par transfert puis élution. L'antigène de la PR a été spécifiquement immunodélecté après PAGE-SDS, par l'AcM

anti-filaggrine AKH-1.

De façon à vérifier que les sérums de patients atteints de PR reconnaissent également la filaggrine humaine et donc que celle-ci était étroitement apparentée à l'antigène, les Inventeurs ont purifié la filaggrine selon la méthode décrite par LINLEY et DALE (BBA 744:28-35, 1983). La figure 19 représente l'analyse de la filaggrine humaine purifiée, analysée par PAGE-SDS (12,5%), transférée sur nitrocellulose et immunodétectée avec des sérums de patients atteints de PR (pistes 1-4), un sérum de contrôle (piste 5), un AcM de contrôle (piste 6) et l'AcM AKH-1 (piste 7) ou colorée par le Rouge Ponceau (piste 8). La figure 19 montre que les sérums de patients atteints de PR reconnaissent spécifiquement la filaggrine humaine.

Revendications

1. Préparation d'antigène caractérisé en ce que ledit antigène présente les propriétés suivantes :

- il est susceptible d'être extrait à partir de l'épiderme humain ou de l'épithélium oesophagien de rat
- il est de nature protéique,
- un traitement par une nucléase ne modifie pas son immunoréactivité,
- un traitement par l'éthanol ne modifie pas son immunoréactivité,
- un traitement par l'acide trichloroacétique ne modifie pas son immunoréactivité,
- il est hydrosoluble,
- il est spécifiquement reconnu par les autoanticorps présents chez les patients atteints de PR.

2. Préparation d'antigène selon la Revendication 1, caractérisé en ce que ledit antigène est extrait d'épiderme humain.

3. Préparation d'antigène selon la Revendication 2, caractérisé en ce que ledit antigène présente les propriétés suivantes :

- après électrophorèse en conditions natives, il se dissocie en plusieurs protéines antigéniques qui migrent comme des témoins dont les poids moléculaires sont compris entre environ 80 et 400 kD, les protéines les plus immunoréactives se situant dans les zones comprises entre environ 80 et 120 kD.
- après isoélectrofocalisation, il se dissocie en plusieurs protéines antigéniques dont les pHi varient de 5,8 à 7,4.

4. Préparation d'antigène selon l'une des Revendications 2 à 3, caractérisé en ce qu'après

électrophorèse bidimensionnelle du type isoélectrofocalisation suivie d'une migration en gel de polyacrylamide-SDS, ledit antigène apparaît comme une protéine antigénique de poids moléculaire apparent moyen d'environ 40 kD dont les pHi varient de 5,8 à 7,4.

5. Préparation d'antigène selon l'une des Revendications 2 à 4, caractérisé en ce que ledit antigène présente des propriétés immunologiques et biochimiques en commun avec la filaggrine humaine et correspond à un fragment de protéolyse de la profilaggrine.

6. Préparation d'antigène selon la Revendication 1, caractérisé en ce que ledit antigène est extrait d'épithélium oesophagien de rat.

7. Préparation d'antigène selon la Revendication 6, caractérisé en ce que ledit antigène présente les propriétés suivantes :

- après électrophorèse en gel de polyacrylamide-SDS, il se sépare en les deux protéines antigéniques suivantes :
 - * une première protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD,
 - * une deuxième protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD,
- après électrophorèse en gel de polyacrylamide en conditions natives, il se sépare en les trois protéines antigéniques suivantes :
 - * une première protéine qui migre comme la ferritine de rate de cheval (poids moléculaire : 440 kD)
 - * une deuxième protéine qui migre comme la catalase de foie de boeuf (poids moléculaire : 232 kD)
 - * une troisième protéine qui migre entre la lactico-déshydrogénase de coeur de boeuf, et la sérum-albumine bovine (poids moléculaires respectifs : 140 kD et 67 kD).

8. Préparation d'antigène selon l'une des Revendications 6 à 7, caractérisé en ce que après électrophorèse bidimensionnelle du type isoélectrofocalisation suivie d'une migration en gel de polyacrylamide-SDS, ledit antigène se dissocie en les trois protéines antigéniques suivantes :

- une première protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD dont les pHi varient d'environ 5,85 à 6,85,
- une deuxième protéine de poids molé-

culaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD dont les pHi varient d'environ 5,85 à 7,35.

- une troisième protéine dont le poids moléculaire moyen apparent diminue d'environ 120 à 67 kD pendant que son pHi varie d'environ 5 à 7,5.

9. Préparation d'antigène selon l'une des Revendications 6 à 8, caractérisé en ce qu'après chromatographie de gel filtration et interaction hydrophobe, puis analyse par électrophorèse sur gel de polyacrylamide-SDS, ledit antigène se sépare en les deux fractions protéiques antigéniques d'hydrophobicité relative différente, suivantes :

- une fraction plus hydrophobe qui contient la protéine de poids moléculaire moyen apparent d'environ 210 kD et la protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 90 et 130 kD,
- une fraction moins hydrophobe qui contient la protéine de poids moléculaire moyen apparent compris entre environ 120 et 67 kD.

10. Fraction de l'antigène extrait d'épithélium d'oesophage de rat selon la Revendication 8, caractérisée en ce qu'elle est constituée par une protéine qui présente un poids moléculaire moyen d'environ 210 kD et des pHi variant d'environ 5,85 à 6,85.

11. Fraction de l'antigène extrait d'épithélium d'oesophage de rat selon la Revendication 8, caractérisée en ce qu'elle est constituée par une protéine qui présente un poids moléculaire moyen compris entre 90 et 130 kD et des pHi variant d'environ 5,85 à 7,35.

12. Fraction de l'antigène extrait d'épithélium d'oesophage de rat selon la Revendication 8, caractérisée en ce qu'elle est constituée par une protéine qui présente un poids moléculaire moyen compris entre 67 et 120 kD et des pHi variant d'environ 5 à 7,5.

13. Fraction de l'antigène extrait d'épiderme humain selon la Revendication 4, caractérisée en ce qu'elle est constituée par une protéine qui présente un poids moléculaire d'environ 40 kD et des pHi variant d'environ 5,8 à 7,4.

14. Antigène caractérisé en ce qu'il comprend au moins un fragment peptidique d'un antigène selon l'une quelconque des Revendications 1 à 13, ou au moins un fragment de filaggrine ou

de profilaggrine humaine, et en ce qu'il est spécifiquement reconnu par les autoanticorps spécifiques de la PR.

15. Antigène caractérisé en ce qu'il présente des réactions immunologiques croisées avec un antigène selon l'une quelconque des Revendications 1 à 13 et/ou avec la filaggrine ou la profilaggrine humaine, et en ce qu'il est spécifiquement reconnu par des autoanticorps spécifiques de la PR.

16. Composition antigénique pour le diagnostic de la présence d'autoanticorps dans un échantillon biologique d'un patient atteint de polyarthrite rhumatoïde, caractérisée en ce qu'elle comprend au moins un antigène selon l'une des Revendications 1 à 15.

17. Procédé de purification des autoanticorps spécifiquement présents chez les patients atteints de polyarthrite rhumatoïde caractérisé en ce qu'il comprend au moins les étapes suivantes :

- la mise en contact d'un fluide biologique d'un patient atteint de polyarthrite rhumatoïde avec au moins un antigène selon l'une quelconque des Revendications 1 à 15, ou avec la filaggrine ou la profilaggrine humaine, dans des conditions permettant la formation de complexes immunologiques avec les autoanticorps présents dans ledit fluide biologique,
- l'isolement desdits complexes du milieu réactionnel et/ou la séparation des autoanticorps des complexes immunologiques.

18. Procédé de préparation d'anticorps caractérisé en ce qu'on utilise comme immunogène au moins un antigène selon l'une quelconque des Revendications 1 à 15.

19. Procédé de préparation d'anticorps caractérisé en ce qu'on utilise comme antigène d'immunisation la filaggrine ou la profilaggrine humaine, et en ce qu'on recueille les anticorps reconnaissant également un antigène de l'épithélium oesophagien de rat selon une quelconque des Revendications 6 à 9.

20. Procédé de préparation d'anticorps anti-idiotypes, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on immunise un animal avec un anticorps monoclonal ou polyclonal obtenu par un procédé selon l'une quelconque des Revendications 17 à 19.

21. Procédé de préparation d'anticorps monoclonaux humains, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on sélectionne, à partir de lymphocytes provenant de patients atteints de PR, les clones qui sécrètent des anticorps qui reconnaissent au moins un des antigènes selon l'une quelconque des Revendications 1 à 15, et/ou la filaggrine ou la profilaggrine humaine. 5
22. Procédé de préparation d'anticorps monoclonaux humains anti-idiotypes, lequel procédé est caractérisé en ce qu'il comprend une étape au cours de laquelle on sélectionne, à partir de lymphocytes provenant de patients atteints de PR, les clones qui reconnaissent spécifiquement des anticorps monoclonaux obtenus par le procédé selon la Revendication 21 ou des anticorps purifiés par le procédé selon la Revendication 17. 10 15 20
23. Préparation d'anticorps caractérisée en ce qu'elle est obtenue par un procédé selon l'une quelconque des Revendications 17 à 22. 25
24. Utilisation de la filaggrine ou de la profilaggrine humaine ainsi que de leurs fractions et de leurs fragments peptidiques, pour le diagnostic *in vitro* de la polyarthrite rhumatoïde. 30
25. Procédé de diagnostic *in vitro* de la polyarthrite rhumatoïde dans un échantillon biologique caractérisé en ce qu'il comprend au moins les étapes suivantes : 35
- la mise en contact de cet échantillon biologique avec au moins un antigène selon l'une des Revendications 1 à 15, ou une préparation de filaggrine ou de profilaggrine humaine éventuellement marquée, ou encore leur conjugué avec une molécule porteuse, dans des conditions permettant la formation d'un complexe immunologique avec les autoanticorps éventuellement présents; 40
 - la détection dans cet échantillon biologique de la présence du complexe immunologique, par des méthodes physiques ou chimiques. 45
26. Nécessaire pour le diagnostic *in vitro* de la polyarthrite rhumatoïde à partir d'un échantillon biologique, caractérisé en ce qu'il comprend : 50
- au moins un antigène selon l'une des Revendications 1 à 15 ou au moins une préparation de filaggrine ou de profilaggrine, éventuellement marqués, ou conjugués avec une molécule porteuse ; 55
- des réactifs pour la constitution d'un milieu propice à la réaction immunologique avec les autoanticorps éventuellement présents dans ledit échantillon biologique ;
 - un ou plusieurs réactifs pour la détection du complexe immunologique formé ;
 - le cas échéant, des échantillons de référence, tels que sérum(s) négatif(s) et/ou sérum(s) positif(s).

FIG. 1

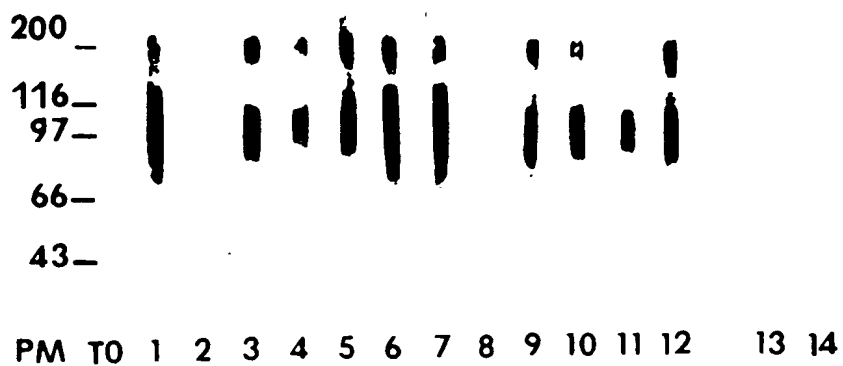


FIG. 2

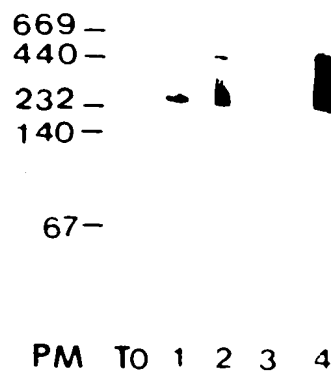


FIG. 3

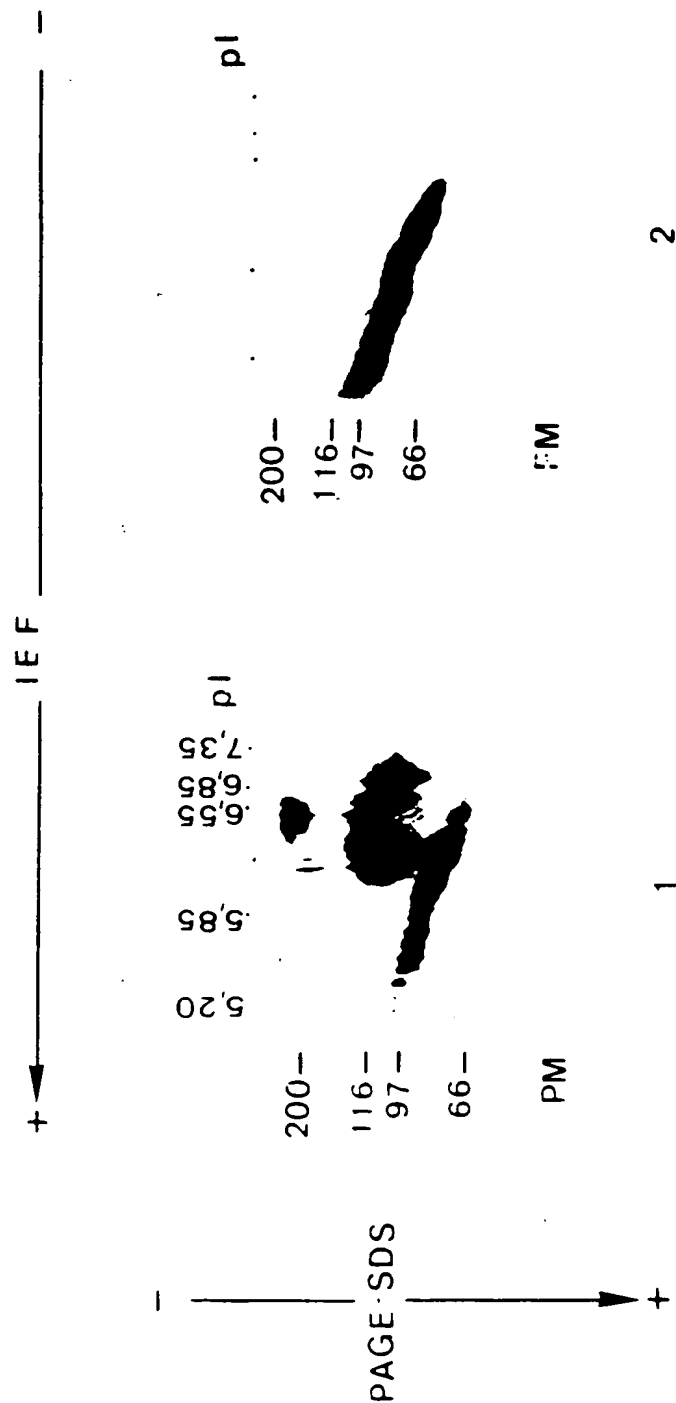
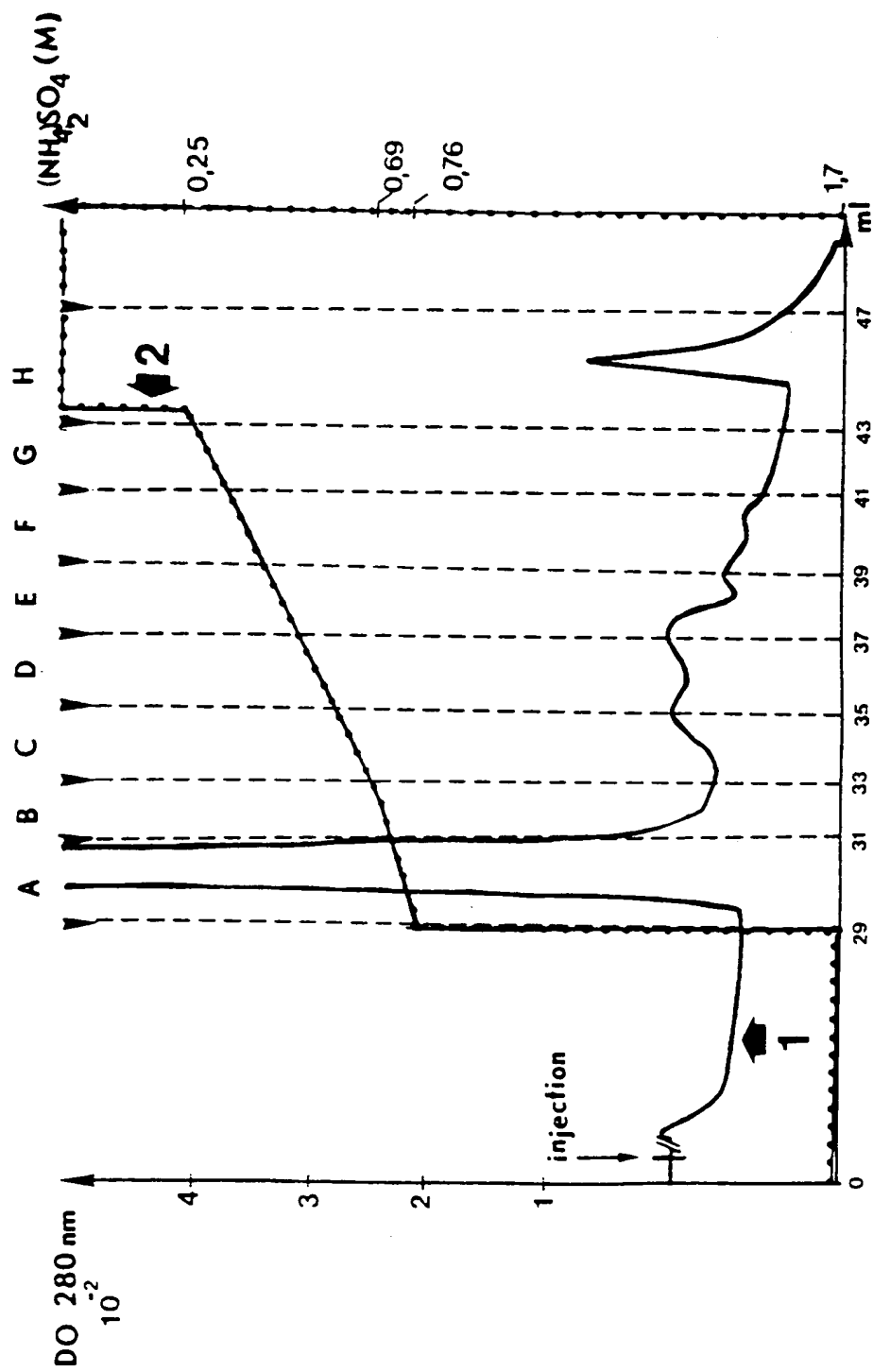


FIG. 4



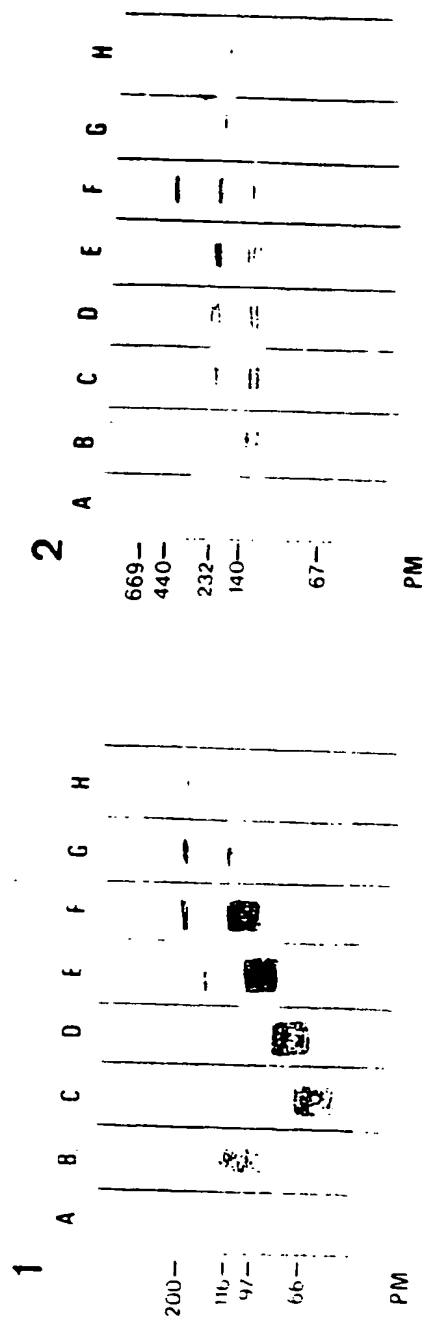


FIG. 5

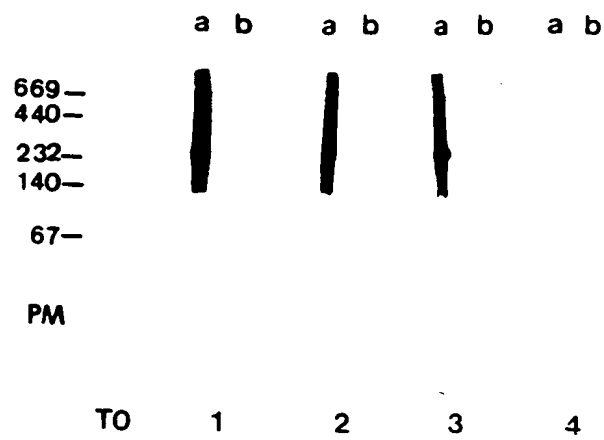


FIG. 6



FIG. 7

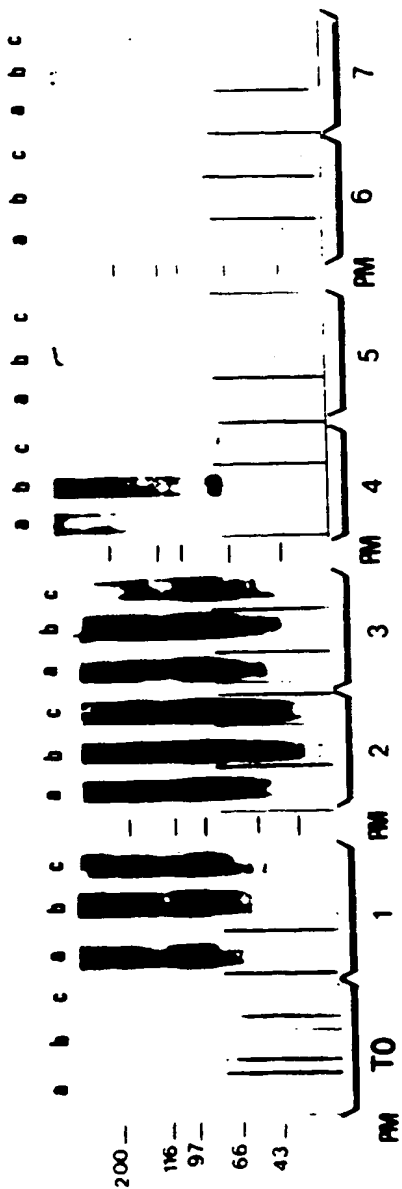


FIG. 8

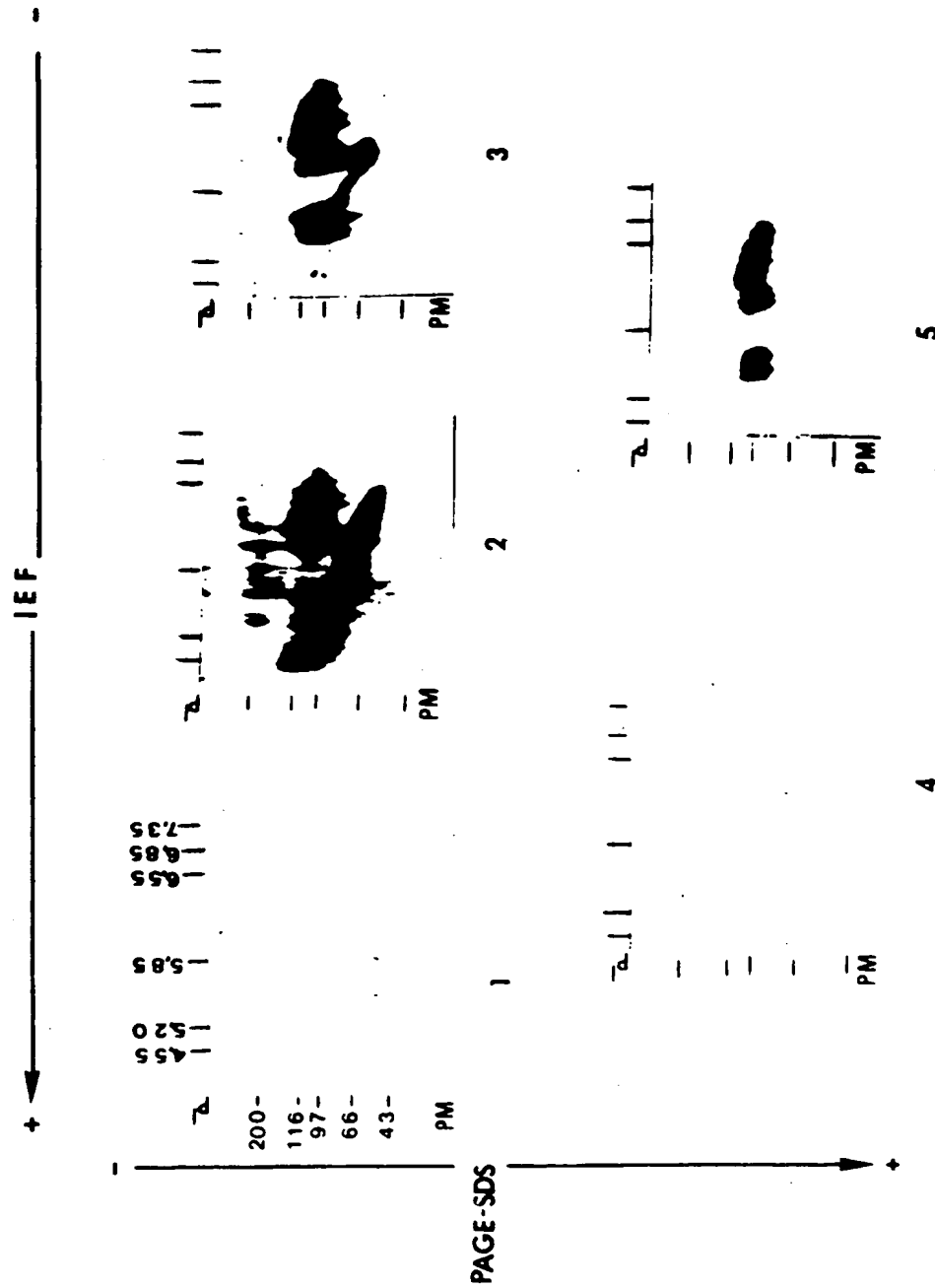
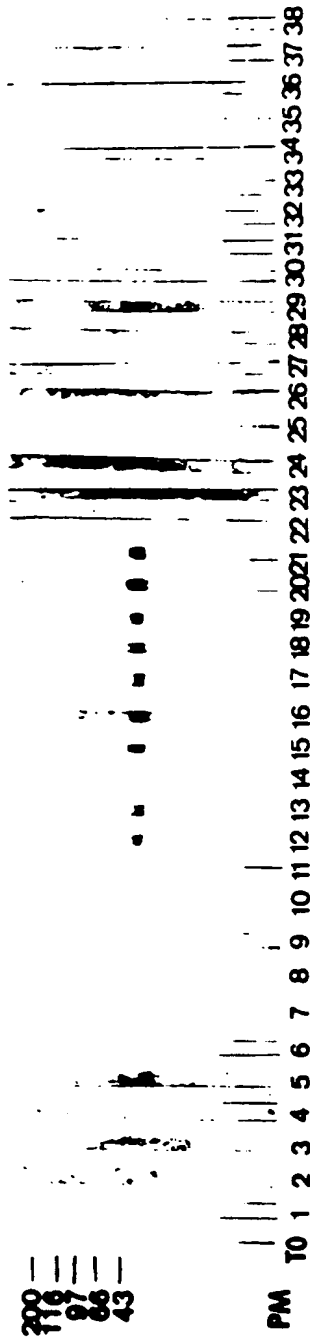


FIG. 9

FIG. 10



2

1

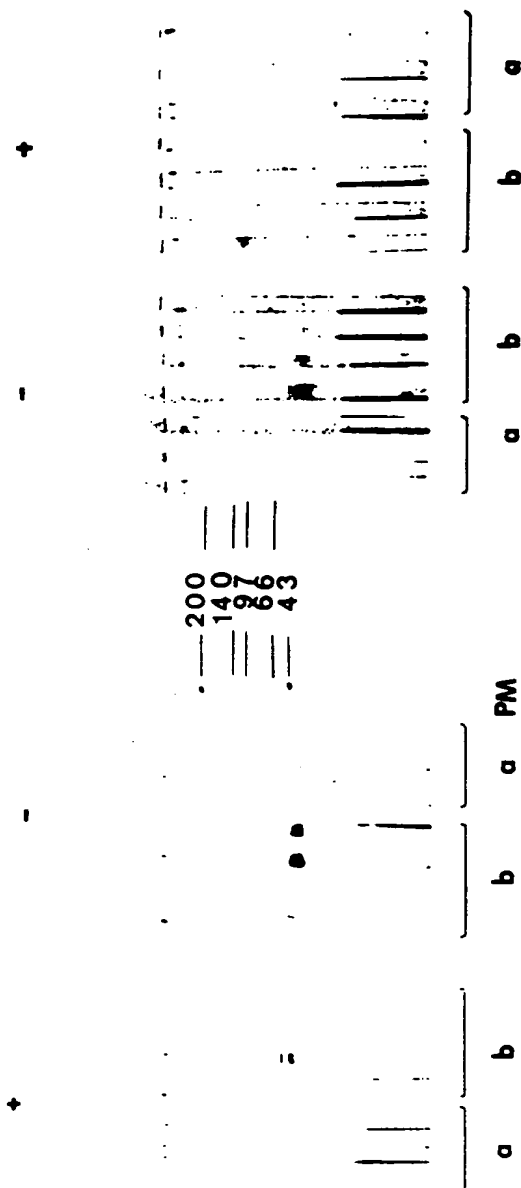


FIG.11

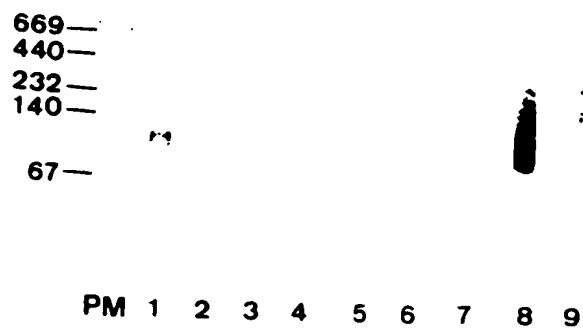


FIG. 12



FIG. 13

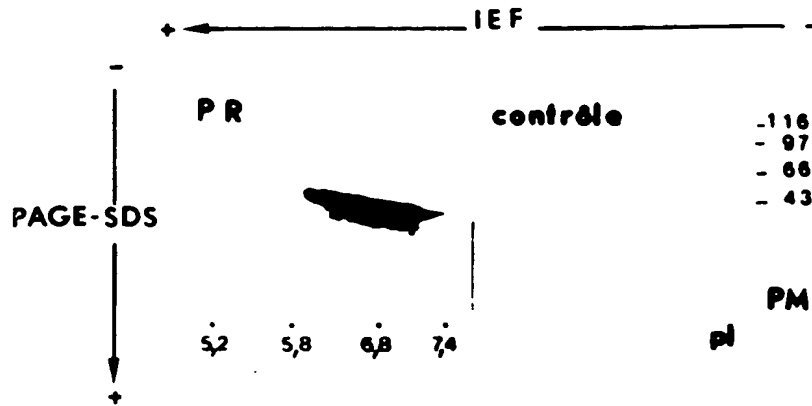


FIG. 14

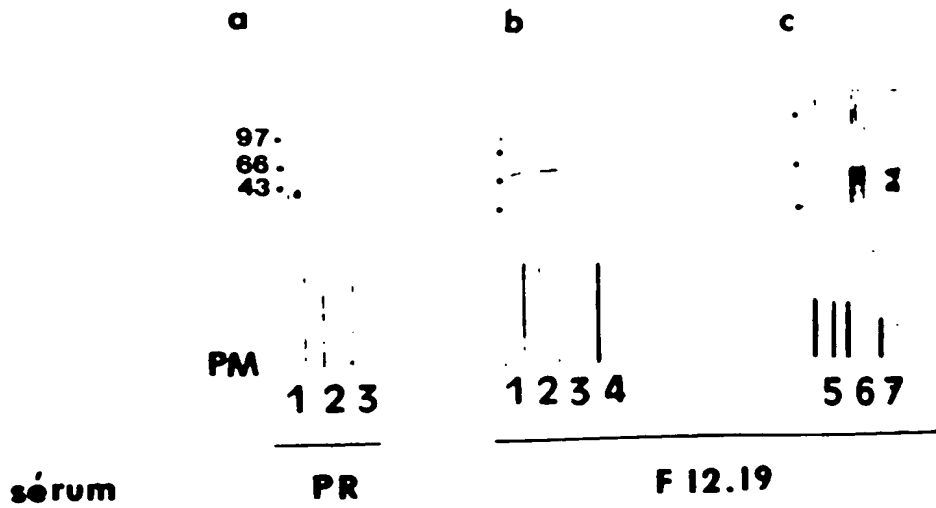


FIG. 15

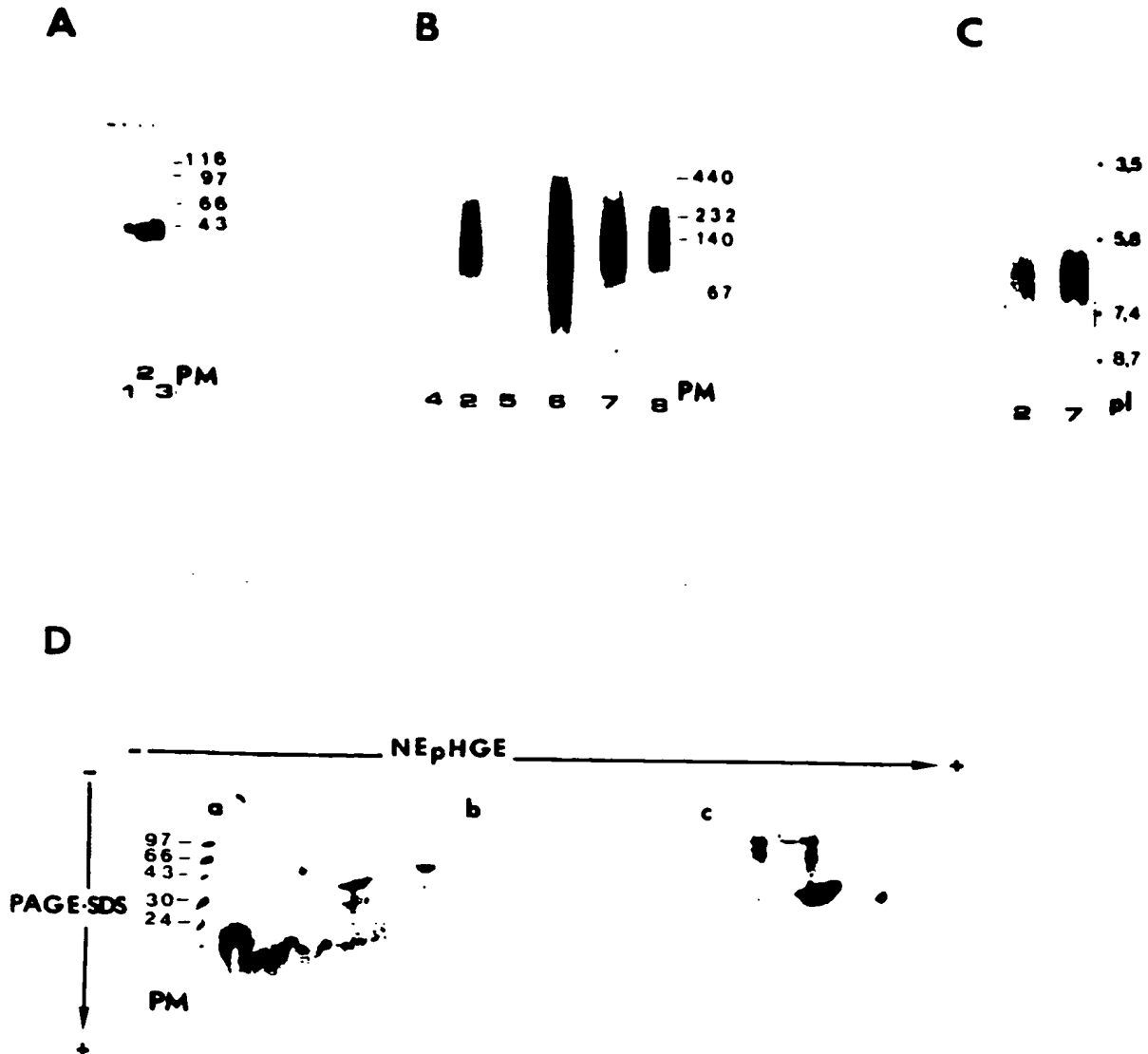
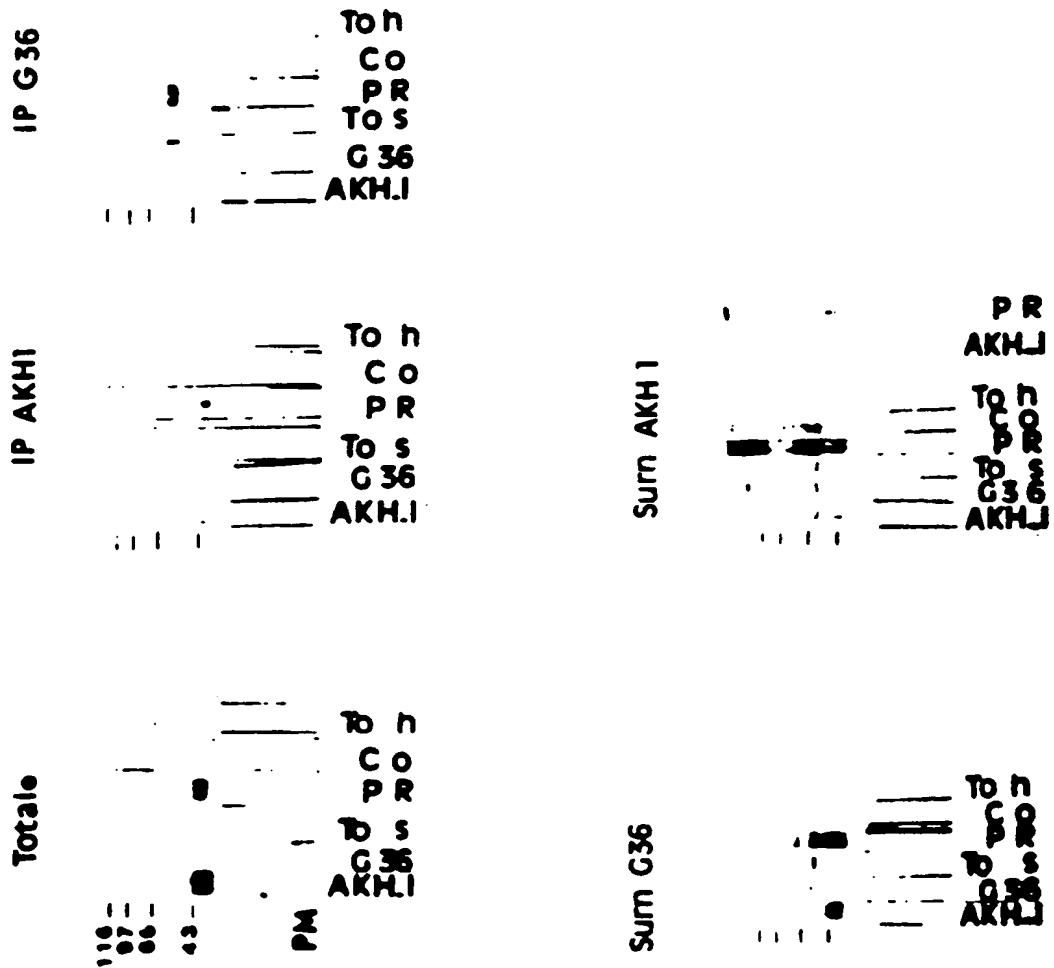


FIG. 16

FIG. 17



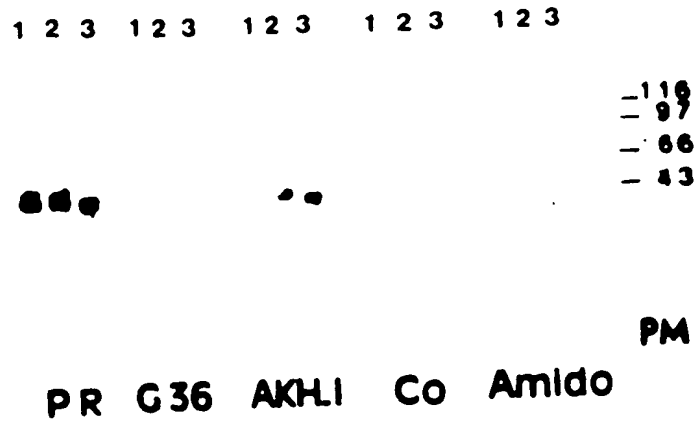


FIG. 18



FIG. 19



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numero de la demande

EP 92 40 1185

Page 1

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.5)
X	THE JOURNAL OF INVESTIGATIVE DERMATOLOGY vol. 88, no. 3, Mars 1987, NEW YORK pages 306 - 313; BEVERLY A. ET AL: 'Characterization of two monoclonal antibodies to human epidermal keratohyalin: Reactivity with filaggrin and related proteins' * le document en entier * ---	1-5, 13-16, 18-20, 23	C07K15/06 C07K15/28 G01N33/564
X	BIOCHEMISTRY. vol. 23, no. 6, 1984, EASTON, PA US pages 1239 - 1245; JOHN D. LONSDALE-ECCLES ET AL: 'High-molecular-weight precursor of epidermal filaggrin and hypothesis for its tandem repeating structure' * le document en entier * ---	1-9, 12-16, 18-20	
X	CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 103, no. 25, 23 Décembre 1985, Columbus, Ohio, US; abstract no. 211908, FLECKMAN, P. ET AL: 'Profilaggrin, a high molecular weight precursor of filaggrin in human epidermis and cultured keratinocytes' page 605 ; colonne 2 ; J. Invest. Dermatol. 1985 85(6) 507-12 * abrégé * ---	1-5, 13-16, 18-20, 23	DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.5)
A	CLINICAL AND EXPERIMENTAL IMMUNOLOGY vol. 84, no. 1, Avril 1991, OXFORD GB pages 59 - 65; HOET R.M. ET AL: 'The perinuclear factor, a rheumatoid arthritis-specific autoantigen, is not present in keratohyalin granules of cultured buccal mucosa cells' * le document en entier * ---	1-26	C07K A61K G01N
Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche LA HAYE		Date d'achèvement de la recherche 26 JUIN 1992	Examinateur FERNANDEZ Y BRA F.
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES			
X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire		T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons Δ : membre de la même famille, document correspondant	



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numero de la demande

EP 92 40 1185

Page 2

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.5)
A	BIOCHEMISTRY, vol. 22, no. 21, 11 Octobre 1983, EASTON, PA US pages 4867 - 4871; MEEK, R.L. ET AL: 'Epidermal filaggrin is synthesized on a large messenger ribonucleic acid as a high-molecular-weight precursor' * le document en entier *	1-26	
A,D	REVUE DU RHUMATISME vol. 53, no. 11, 1986, PARIS pages 607 - 614; SERRE G. ET AL: 'Anticorps anti-striatum corneum d'oesophage de rat, auto-anticorps anti-keratines épidermiques et anti-épiderme dans la polyarthrite rhumatoïde et différentes affections rhumatologiques' * le document en entier *	1-26	
A	JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY vol. 170, no. 3, Novembre 1983, LONDON pages 651 - 673; HARDING C. L. ET AL: 'Histidine-rich proteins (filaggrins): structural and functional heterogeneity during epidermal differentiation' * le document en entier *	1-26	DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.5)
A	EP-A-0 175 310 (ASAHI MEDICAL) * le document en entier *	1-26	
A	DE-A-3 721 790 (MAX-PLANCK G.) * le document en entier *	1-26	
A	WO-A-8 907 764 (F.HOFFMAN-LA ROCHE) * le document en entier *	1-26	
Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche LA HAYE		Date d'achèvement de la recherche 26 JUIN 1992	Examinateur FERNANDEZ Y BRA F.
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons @ : membre de la même famille, document correspondant			